A 4 JPO

(19) 日本国特許庁(JP)

(12)公表特許公報(A)

(11)特許出願公表番号

特表2004-507499 (P2004-507499A)

(43) 公表日 平成16年3月11日(2004.3.11)

(51) Int.Cl. [†]	FI	テーマコード(参考)
A61K 31/352	A 6 1 K 31/352	4CO57
A61K 31/7048	A 6 1 K 31/7048	4C062
A61P 19/10	A 6 1 P 19/10	4C086
// CO7D 311/30	CO7D 311/30	
CO7H 17/07	CO7H 17/07	
	審査請求 有	7 予備審査請求 未請求 (全 63 頁)

特顧2002-522883 (P2002-522883) (21) 出願番号 (86) (22) 出願日 平成13年3月9日 (2001.3.9) (85) 翻訳文提出日 平成14年3月11日 (2002.3.11) (86) 国際出願番号 PCT/KR2001/000368 W02002/017909 (87) 国際公開番号

平成14年3月7日 (2002.3.7) (87) 国際公開日

2000/46916 (31) 優先権主張番号 平成12年8月14日 (2000.8.14) (32) 優先日

(33) 優先権主張国 韓国 (KR)

(71) 出願人 502132106

コリア インスティチュート オプ オリ

エンタル メデシン

大韓民国 135-765 ソウル カン グナムグ チェオングダムドング 129

-11 セシンビル4階

(74) 代理人 100087826

弁理士 八木 秀人

(74) 代理人 100110526

弁理士 滑水 修

(72) 発明者 金 貞淑

大韓民国 ソウル特別市 江南区 漕潭洞

129-11 青岩ビル4階

最終頁に続く

(54) [発明の名称] クエルセチン誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤

(57)【要約】

本発明は骨芽細胞(osteoblast)の細胞増殖促進効果及び破骨細胞(oste oclast)の細胞増殖抑制効果に優れた、下記一般式(I)で表されるクエルセチン 誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤に関する。本発明のクエルセチン誘導体 は、従来の骨粗鬆症治療剤に比べて骨芽細胞の細胞増殖促進效果及び破骨細胞の細胞増殖 抑制效果に優れ、体内ホルモンの変化を大きく誘発せず、海綿骨の面積増加効果がさらに 高く現れるのみならず、副作用がなく造血機能や免疫系に影響を与えない安全な薬物とし て確認され、骨粗鬆症治療剤または予防剤として幅広く活用されうる。

【特許請求の範囲】

【請求項1】

下記一般式(I)で表されるクエルセチン誘導体を有効成分として含有し、薬学的に許容される担体を含む骨粗鬆症治療剤:

$$R_3$$
 R_1
 R_5

式中、

 R_1 はゲンチオトリオース(gentiotriose)、グルコピラノース(glucopyranose) 、 0-アラビノフラノース (0-arabinofuranose)、O-ジグルコピラノース(O-diglucopyranose)、O-ガラクトピ ラノース (0-galactopyranose)、0-ガラクトシドーガレート <math>(0-galactopyranose)biose)、0-グルコピラノース(0-glucopyranose)、0-グルク ロニド(0-g lucuronide)、0-ネオヘスペリドス(<math>0-n e o h e s p e ridose)、0-ラムノピラノース(0-rhamnopyranose)、0-ル チノース(0-rutinose)、0-ソフォロース(<math>0-sophorose)、0ーキシロピラノース(0-x y l o p y r a n o s e)、O C H $_3$ 、O H 、ラムノゲンチ オビオース(rhamnogentiobiose)、ラムノグルコース(rhamno glucose) または硫黄 (sulfate) であり; R2 はOHまたはO-グルコピ ラノース(0-glucopyranose)であり;R3はOCH3、OH、0ーグル コピラノース (0-glucopyranose)、0-グルクロノピラノース <math>(0-glucuronopyranose) またはグルコピラノース (glucopyrano se)であり;

R₄はOCH₃またはOHであり;及び

 R_5 $LOCH_3$ COH C

【請求項2】

クエルセチンの誘導体は、前記一般式(I)において、R $_2$ ないしR $_5$ が一〇Hであるクエルセチン(quercetin)、アビキュラロシド(avicularoside)、キアザベリン(guiajaverin)、ハイパーロシド(hyperoside)、イソハイパーロシド(isohyperoside)、イソクエルシトリン(isoquercitrin)、マルチノシドA(multinoside A)、マルチノシドAアセテート(multinoside A acetate)、クエルシトリン(quercitrin)、ルチン(rutin)、クエルセチンー3-〇-(2 $^{\prime\prime\prime}$ $^{$

) ーα-L-rhamnopyranoside))、クエルセチン-3-0-D-グル コstピラノシル-(1-6)-β-D-グルコピラノシル-(1-4)-α-L-ラムノピ ラノシド(quercetin-3-0-D-glucopyranosyl-(1-6) - β - D - g l u c o p y r a n o s y l - (1 - 4) - α - L - r h a m n o p y r $oldsymbol{-}oldsymbol{eta}$ $oldsymbol{-}oldsymbol{-}oldsymbol{eta}$ $oldsymbol{-}oldsymbol{-}oldsymbol{-}oldsymbol{eta}$ $oldsymbol{-}$ ノピラノシド (quercetin-3-0-[2"-0-6'"-0-p-(7""- $0-\beta-D-g$ lucopyranosyl) coumaroyl $-\beta-D-g$ luco ругапову $[1] - \alpha - L$ – г h a m n o p y r a n o s i d e) 、クエルセチンー $3-0-[6''-p-クマロイル-\beta-D-グルコピラノシル-\beta-(1-4)-ラム$ \mathcal{L} \mathcal{L} -D-g lucopyranos y l $-\beta$ -(1-4)-rhamnopyranos i ムノピラノシドー(1-6)- β -D-グルコピラノシド](quercetin-3- $0 - [\alpha - L - r h a m n o p y r a n o s y l (1 - 2) - \alpha - L - r h a m n o p y$ ranosyl- (1-6) - β-D-glucopyranoside])、クエルセ fン-3-0-[α-ラムノピラノシド(1-4)α-Lーラムノピラノシド(1-6) $\beta - D - \mathcal{H} = \mathcal{H} =$ ranosyl (1–4) α – L – rhamnopyranosyl (1–6) β – D – シドー(1 ー 2)] ー [βーグルコピラノシルー(1 ー 6)] ーβー D ーガラクトピラノ \triangleright F (quercet i n - 3 - 0 - [α - r h amn opyranosyl - (1 - 2)] $-[\beta-g]ucopyranosyl-(1-6)]-\beta-D-galactop$ y ranoside) 、 ϕ エルセチン $-3-0-[\alpha-5 \Delta]$ ピラノシドー(1-4)lphaーラムノピラノシドー(1-6)-etaーガラクトピラノシド](quercetinー $3-0-[\alpha-rhamnopyranosyl-(1-4)-\alpha-rhamnopyr$ anosyl $-(1-6)-\beta-g$ alactopyranoside])、クエルセチ ン – 3 – 0 – α – L – ラムノピラノシドー(1 – 2) – β – D – ガラクトピラノシド(q uercetin $-3-0-\alpha-L-r$ hamnopyranosy $1-(1-2)-\beta$ - D - g a l a c t o p y r a n o s i d e)、クエルセチン-3-0-β-D-ジグル コピラノシド (quercetin-3-0-β-D-diglucopyranosi tin $-3-0-\beta-D-g$ alactoside-2"-gallate)、クエルセ チン $-3-0-\beta-D-$ グルコピラノシド $-(1-6)-\beta-D-$ ガラクトピラノシド(quercetin $-3-0-\beta-D-g$ lucopyranoside-(1-6)- β – D – g a l a c t o p y r a n o s i d e) 、 β エルセチン – 3 – 0 – β – D – β ν コピラノシルー(1-3) $-\alpha-L$ -ラムノピラノシドー(1-6) $-\beta-D$ -ガラクト ピラノシド (quercetin-3-0-β-D-glucopyranosyl- (1 - 3) - α - L - r h a m n o p y r a n o s y 1 - (1 - 6) - β - D - g a l a c rсе t i n – 3 – 0 – β – D – g l u c u r o n i d e) 、 β エルセチン – 3 – 0 – β -D-キシロピラノシド(quercetin $-3-0-\beta-D-$ xylopyrano -diglucospyranoside)、クエルセチン-3-0-ゲンチオビオシド (quercetin-3-0-gentiobioside), (junction junction junーグルコピラノシルガラクトピラノシド (quercetin-3-0-glucopy ranosylgalactopyranoside)、クエルセチンー3-0-ネオへ スペリドシド(quercetin-3-0-neohesperidoside)、ク エルセチン-3-ゲンチオトリオシド(quercetin-3-gentiotrio side) 、 クエルセチン-3-メチルエーテル(quercetin-3-methy

1 ether)、クエルセチン-3-ラムノゲンチオビオシド(quercetin-3-rhamnogentiobioside)、クエルセチン-3-ラムノグルコシド(quercetin-3-rhamnoglucoside)またはクエルセチン-3-硫酸塩(quercetin-3-sulfate)であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項3】

クエルセチンの誘導体は、前記一般式(I)において、 R_1 が一〇Hであり、 R_2 ないし R_5 のうち三つの機能グループが〇Hである、イソラムネチン(isorhamnetin)、クエルシメリトリン(quercimeritrin)、ラムネチン(rhamnetin)、クエルセチンー5-〇- β -D-グルコピラノシド(quercetinー5-〇- β -D-glucopyranoside)、クエルセチン-7-〇- β -D-グルクロノピラノシド(quercetin-7-〇- β -D-glucuronopyranoside)またはスピレオシド(spireaoside)であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項4】

クエルセチンの誘導体は、前記一般式(I)において、R」ないしR5のうち三つの機能 グループがOHである、ラムナジン(rhamnazin)、クエルセチンー3′、4′ -ジメチルエーテル(quercetin<math>-3'、4'-di-methyl ethe r)、クエルセチン-3、3' -ジメチルエーテル(quercetin-3、3' -d imethylether) 、 クエルセチン-3 、 7-ジメチルエーテル (quercetin-3、7-dimethyl ether)、 \mathcal{I} $\mathcal{I$ ラノシド-7-0-β-D-グルコピラノシド(quercetin-3-0-[2"- $0-(6'''-0-p-coumaroyl)-\beta-D-glucopyranosyl$] $-\alpha - L - r$ h a m n o p y. r a n o s y $1 - 7 - 0 - \beta - D - g$ 1 u c o p y. r a n oside)、0エルセチン $-3-0-[2"-0-6""-0-p-(7""-0-\beta)]$ - D - グルコピラノシル)クマロイル- β - D - グルコピラノシル] - α - L - ラムノピ ラノシド-7-0-β-D-グルコピラノシド(quercetin-3-0-[2"-0-6' "-0-p-(7" " $-0-\beta-D-g$ lucopyranosyl) coum aroy $1-\beta-D-g$ lucopyranosy 1] $-\alpha-L-r$ hamnopyra noside – 7 – 0 – β – D – glucopyranoside) 、 β エルセチン – 3 - 0 - ルチノシド- 7 - 0 - β - D - グルコピラノシド(q u e r c e t i n - 3 - 0 rutinoside-7-0-β-D-glucopyranoside)、クエルセ チン $-3-0-\alpha-L-$ アラビノピラノシル $-7-0-\beta-D-$ グルコピラノシド(q uercetin – 3 – 0 – α – L – arabinopyranosy I – 7 – 0 – β – D -glucоругапові d e) 、 $クエルセチン-7-0-\beta-D-グルコピラノシ$ ドー 3-0- ソフォロシド (quercetin $-7-0-\beta-D-$ glucopyra ラノシル-7-0-ジグルコピラノシド (quercetin-3-0-galacto pyranosyl-7-0-diglucopyranoside)、クエルセチン-3 - 0 - 7 $\sqrt{2}$ $\sqrt{$ ucopyranosyl-7-diglucopyranosid e)、クエルセチ ン-3、7-ジグルコピラノシド(quercetin<math>-3、7-diglucopyr anoside)、クエルセチン-3-ゲンチオビオシル-7-グルコピラノシド(qu ercetin-3-gentiobiosyl-7-glucopyranoside)またはクエルセチン- 3 、 4 ' -ジ- 0 - β - D - グルコピラノシド(q u e r c e tin-3、4'-di-0-β-D-glucopyranoside) であることを特 徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項5】

クエルセチンの誘導体は、クエルセチン-3、4′、7 - トリメチルエーテル(q u e r

cetin-3、4′、7-trimethyl ether)またはクエルセチン-3、3′、4′、7-テトラメチルエーテル(quercetin-3、3′、4′、7-tetramethyl ether)であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項6】

薬学的に許容される担体は、ポリビニールピロリドン及びヒドロキシプロピルセルロース で構成されたグループから選ばれる 1 種の結合剤であることを特徴とする請求項 1 に記載 の骨粗鬆症治療剤。

【請求項7】

薬学的に許容される担体は、カルボキシメチルセルロースカルシウム及び澱粉グリコール酸ナトリウムよりなるグループから選ばれる1種の滑沢剤であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項8】

薬学的に許容される担体は、トウモロコシ澱粉、乳糖、大豆油、結晶セルロース及びマンニトールで構成されたグループから選ばれる 1 種の稀釈剤であることを特徴とする請求項1 に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項9】

薬学的に許容される担体は、ステアリン酸マグネシウム及びタルクよりなるグループから 選ばれる1種の滑沢剤であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項10】

薬学的に許容される担体は白糖、果糖、ソルビトール及びアスパータムよりなるグループから選ばれる1種の甘味剤であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項11】

薬学的に許容される担体はカルボキシメチルセルロースナトリウム、αまたはβシクロデキストリン、ビタミンC、クエン酸及び白癜より構成されたグループから選ばれる1種の安定剤であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項12】

薬学的に許容される担体はパラオキシ安息香酸メチル、パラオキシ安息香酸プロピル及び安息香酸ナトリウムで構成されたグループから選ばれる1種の保存料であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項13】

薬学的に許容される担体はエチルバニリン、マスキングフラボール、メントルフラボノ及びハーブ香で構成されたグループから選ばれる1種の香料であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項14】

治療剤は錠剤、カプセル剤、軟質カプセル剤、液剤、軟膏剤、丸剤、散剤、懸濁剤、乳剤、シロップ剤、坐剤及び注射剤とから構成されたグループから選ばれる1種の経口投与製剤、または非経口投与製剤であることを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【請求項15】

カルシウムまたはビタミンD3をさらに含むことを特徴とする請求項1に記載の骨粗鬆症治療剤。

【発明の詳細な説明】

技術分野

本発明はクエルセチン(quercetin)誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤に係り、さらに具体的に骨芽細胞(osteoblast)の細胞増殖促進効果及び破骨細胞(osteoclast)の細胞増殖抑制効果に優れた、下記一般式(I)で表されるクエルセチン誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤に関する。

20

10

30

AΩ

$$R_3$$
 R_4
 R_5

背景技術

10

現在骨粗鬆症治療剤として使用されている物質としては、エストロゼン(estrogen)、アンドロゲンアナボリックステロイド(androgenic anabolic steroid)、カルシウム製剤、燐酸塩、弗素製剤、イプリフラボン(ipriflavone)、ビタミンD3などがある。かつ、最近は1995年アメリカのマーク社(Merck Co.)でアミノビスフォスフォネート(aminobisphosphonate)を、1997年アメリカのEli Lilly Co.で選択的なエストロゼン受容体調節器(selective estrogen receptor modulator、SERM)として働くラロキシフェン(raloxifene)を骨粗鬆症に対する新薬として開発したことがある。

前述した骨粗鬆症治療剤はほぼ癌、胆石、血栓症などの副作用が現れるエストロゼン系の物質であることだと知られている。しかし、骨粗鬆症は薬物の長期投与が必須なので、薬物を長期投与する時にはエストロゼンを代替できるほど優れた薬効を有する新たな物質の開発が要求されている。

エストロゼン代替物質として大豆のイソフラボン(soybean isoflavone)のような植物エストロゼン(phytoestrogen)が報告されている。 植物エストロゼンは1946年に最初に報告されたが、'クローバ病(clover disease)[赤いクローバ種(red clover、Trifolium subterraneum var.Dwalganup)に属する植物を食べた羊の不姙率が30%以上増加され、'クローバ病'と命名される]の原因がこの植物に含有された成分のうちエストロゼンに似ているイソフラボノイド(isoflavonoid)であることを明かし、植物から得られたこのような化合物を'植物エストロゼン'と命名した。その後、ダイゼイン(daidzein)、ゲニステイン(genistein)、フォルムオノネチン(formononetin)、ビオカニンA(biochanin A)などのイソフラボン(isoflavone)類化合物、クメストロール(coumestrol)などのクメスタン(coumestan)類化合物、エンテロラクトン(enterolactone)などのリグナン(lignan)系化合物及びエンテロジオール(

30

40

20

30

enterodiol)などのフェノール(phenol)系化合物などが植物エストロゼンとして報告された。これら植物エストロゼンはほぼアグリコン(aglycone)、6'-0-アセチルグルコシド(<math>6'-0-acetylglucoside)または、6'-0-マロニルグルコシド(<math>6'-0-malonylglucoside)などの形態に在し、ダイゼインとゲニステインは7-0-グルコシド(<math>7-0-glucoside)の形態に存する。

従って、副作用がなく、骨粗鬆症予防及び治療効果がよく、低コストの代替物質を開発すべき必要性が絶え間なく台頭された。

発明の開示

これに本発明者らは副作用がなく、骨粗鬆症予防及び治療効果が良く、生産コストが低廉な代替物質を開発するために鋭意工夫した結果、化学的に合成可能なクエルセチン誘導体が骨芽細胞の細胞増殖を促進し破骨細胞の細胞増殖を抑える活性が優秀でのみならず、体内の臓器組織に副作用を示さなくて安全性を有するところ、クエルセチン誘導体を骨粗鬆症治療剤の有効成分として使用できることを確認し、本発明を完成するに至った。つまり、本発明の目的はクエルセチン(quercetin)及びその誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤を提供するところにある。本発明は下記一般式(I)で表されるクエルセチン誘導体を有効成分として含有し、薬学

的に許容される担体を含む骨粗鬆症治療剤を提供する:

$$R_3$$
 R_2
 R_1
 R_3
 R_5

式中、

 $\begin{array}{c} R_1 \ \text{tiffing se} \\ N_1 \ \text{tiffing se} \\ N_2 \ \text{tiffing se} \\ N_3 \ \text{tiffing se} \\ N_4 \ \text{tiffing se} \\ N_5 \ \text{tiffing se} \\ N_6 \ \text{tiffing$

glucose) または硫黄 (sulfate) であり; R_2 dOH \pm t \pm t \pm R_3 $dOCH_3$ 、OH 、O-グルコピラノース(<math>O-glucopyranose)、Oーグルクロピラノース (0 ー g l u c u r o n o p y r a n o s e) またはグルコピラノ ース (glucopyranose) であり; R₄ はOCH₃ またはOHであり;及び、 R_5 はOС H_3 、OH、O-グルコピラノース(O-glucopyranose)また は0-グルコース(0-glucose)である。 前記一般式(I)のクエルセチン誘導体のうち一般によく知られている化合物は次のよう に分類できる:(i) R₂ ないし R₅ が - O H であり、 R₁ により相違になる誘導体グル 10 ープであって、 R_1 がOHであるクエルセチン(quercetin)、 R_1 がO- α -L-アラビノフラノース(arabinofuranose)であるアビキュラロシド(avicularoside) $\langle R_1 m0-P \ni U \mid U \ni J - X \mid 0 - a \mid a \mid b \mid n \mid o \mid p$ yranose) であるキアザベリン(guiajaverin)、 R_1 が $0-\beta-D-$ ガラクトピラノース $(0-\beta-D-g$ a l a c t o p y r a n o s e) であるハイパーロ シド(hyperoside)、R」が $0-\beta-D-$ ガラクトピラノース($0-\beta-D$ galactopyranose) であるイソハイパーロシド (isohyperosi de) 、 R_1 が 0- グルコピラノース(0- glucopyranose)であるイソク エルシトリン(isoguercitrin)、 R_1 が $0-[\beta-D-グルコピラノシル$ yl $-(1-4)-\alpha-L-$ rhamnopyranose])であるマルチノシドA(multinoside A)、 R_1 が(6-0-アセチル) $-\beta-D-$ グルコピラノシ ルー (1-4) - α - L - β ムノピラノース $((6-0-acety1) - \beta - D - g1$ u c o p y r a n o s y $1-(1-4)-\alpha-L-r$ h a m n o p y r a n o s e)であ るマルチノシドAアセテート(multinoside A acetate)、Riが エルシトリン(quercitrin)、 R_1 が $0-\beta-D-ルチノース(<math>0-\beta-D$ rutinose) であるルチン (rutin)、 R_1 が $0-(2"-0-\beta-D-グル$ コピラノシル) $-\alpha$ -L-ラムノピラノース(0-(2"-0- β -D-glucopy $ranosy1)-\alpha-L-rhamnopyranose)$ であるクエルセチン-3- $0-(2"-0-\beta-D-\mathcal{G}\mathcal{N})-\alpha-L-\mathcal{G}\mathcal{N}$ e t i n $-3-0-(2"-0-\beta-D-g \ 1 \ u \ c \ o \ p \ y \ r \ a \ n \ o \ s \ y \ 1) -\alpha-L-r$ hamnopyranoside)、 R_1 が0-(6"-0-ガロイル)-グルコピラノース (0 − (6" − 0 − g a l l o y l) − g l u c o p y r a n o s e) であるクエル セチン-3-0-(6"-0-ガロイル) - グルコピラノシド (quercetin-3 -0-(6"-0-galloyl)-glucopyranoside) $R_1 t 0 {\it J}$ ピラノース (0- (6 ' " -0- p - с o u m a г o y 1- $\beta-$ D- g 1 u c o p y ranosyl $-(1-2)-\alpha-L$ -rhamnopyranose) であるクエルセチ ン-3-0-(6''-0-p-2マロイル $-\beta-D-2$ ルコピラノシル-(1-2)-2 $\alpha-L$ - ラムノピラノシド)(quercetin-3-0-(6'"-0-p-coumaroy $1-\beta-D-g$ lucopyranos y $1-(1-2)-\alpha-L-r$ ham nopyranoside))、 R_1 が0-D-グルコピラノシルー(<math>1-6) $-\beta-D$ -グルコピラノシル-(1-4)-α-L-ラムノピラノース(0-D-g 1 u c o p yranosyl – (1-6) – β – D – glucopyranosyl – (1-4) – α ーL-rhamnopyranose)であるクエルセチン-3-0-D-グルコピラノ シルー(1-6)-β-D-グルコピラノシルー(1-4)-α-L-ラムノピラノシド (quercetin -3-0-D-g lucopyranosyl $-(1-6)-\beta-$ D-g lucopyranos y l- (1-4) $-\alpha$ - L-rhamnopyranos l d e) 、R₁ が 0 - [2" - 0 - 6'" - 0 - p - (7"" - 0 - β - D - グルコピラ 50

50

ノシル)クマロイル-β-D-グルコピラノシル]-α-L-ラムノピラノース(0-[$2"-0-6""-0-p-(7""-0-\beta-D-glucopyranosyl)$ c oumaroy $1-\beta-D-g$ lucopyranosyl $]-\alpha-L-r$ hamnop у гапове) であるクエルセチン-3-0-[2"-0-6""-0-p-(7""— O — β — D — グルコピラノシル)クマロイル — β — D — グルコピラノシル] — α — L — ラムノピラノシド (quercetin-3-0-[2"-0-6'"-0-p- (7" " $-0-\beta-D-g$ lucopyranosyl) coumaroy $1-\beta-D-g$ lu copyranosyl] $-\alpha-L-$ rhamnopyranoside) $\langle R_1 \not \! b^i 0-$ ース] (0— [6'″—р—соитагоу 1—β—D—g 1 исоругапову $1-\beta-(1-4)$ - rhamnopyranose])であるクエルセチン-3-0 - \mathcal{F}] (quercetin-3-0-[6' "-p-coumaroy1- β -D-g 1 ucopyranosy $1-\beta-(1-4)$ -rhamnopyranoside]) $\setminus R_1$ が $0 - [\alpha - L - ラムノピラノシド(1 - 2) - \alpha - L - ラムノピラノシドー(1$ - 6) - β - D - グルコピラノース] (0 - [α - L - r h a m n o p y r a n o s y l $(1-2)-\alpha-L-r$ h a m n o p y r a n o s y l - $(1-6)-\beta-D-g$ l u c оругапове]) であるクエルセチン $-3-0-[\alpha-L-$ ラムノピラノシド(1 -2) $-\alpha$ - L - ラムノピラノシドー(1 <math>- 6) - β - D - グルコピラノシド] (q u ercetin $-3-0-[\alpha-L-rhamnopyranosyl(1-2)-\alpha-L$ - r h a m n o p y r a n o s y 1 - (1 - 6) - β - D - g l u c o p y r a n o s i -6) $eta-D-ガラクトピラノース] (<math>0-[\alpha-r$ hamnopyranosyl(1-4) $\alpha-L-r$ hamnopyranosyl (1-6) $\beta-D-g$ alactopy ranose]) であるクエルセチン $-3-0-[\alpha-ラムノピラノシド(1-4) <math>\alpha-$ L-ラムノピラノシド(1-6) β-D-ガラクトピラノシド] (quercetin- $3-0-[\alpha-rhamnopyranosyl (1-4) \alpha-L-rhamnopyr$ anosyl (1-6) $\beta-D-g$ alactopyranoside]) $\langle R_1 \not \! b^i 0 D-ガラクトピラノース(<math>0-[\alpha-rhamnopyranosyl-(1-2)]-$ [β-glucopyranosyl-(1-6)] -β-D-galactopyra n о s е) であるクエルセチン $-3-0-[\alpha-$ ラムノピラノシド $-(1-2)]-[\beta$ -グルコピラノシル-(1-6)] $-\beta-D-$ ガラクトピラノシド(quercetin - 3 - 0 - [α - r h a m n o p y r a n o s y 1 - (1 - 2)] - [β - g l u c o p yranosyl-(1-6)] $-\beta-D-g$ alactopyranoside), R $_1$ が $0-[\alpha-ラムノピラノシドー(<math>1-4$) $-\alpha-ラムノピラノシドー(<math>1-6$) $-\beta$ — ガラクトピラノース] (0 — [α — r h a m n o p y r a n o s y l — (1 — 4) — α -rhamnopyranosyl-(1-6)-eta-galactopyranose]) であるクエルセチン- 3 - 0 - [α - ラムノピラノシドー(<math>1 - 4) - α - ラムノピラノシドー(1-6) $-\beta-$ ガラクトピラノシド](quercetin-3-0-[α-rhamnopyranosyl-(1-4) $-\alpha-$ rhamnopyranosyl - (1-6)-β-galactopyranoside])、 R_1 が0-α-L-ラム ノピラノシド- (1 - 2) - β - D - ガラクトピラノース (0 - α - L - r h a m n o p yranosyl $-(1-2)-\beta-D-g$ alactopyranose) であるクエ ルセチン $-3-0-\alpha-L-$ ラムノピラノシド $-(1-2)-\beta-D-$ ガラクトピラノシ \mathfrak{F} (quercetin -3-0-lpha-L-r hamnopyranosyl - (1 - 2)-eta-D-g a lactopyranoside)、 R_1 が0-eta-D-ジグルコピラ ノース $(0-\beta-D-d$ iglucopyranose) であるクエルセチン-3-0- $\beta-D-ジグルコピラノシド(quercetin<math>-3-0-eta-D-d$ iglucop y ranoside) 、 R_1 が $0-\beta-D-$ ガラクトピラノシドー 2"- ガレート(0-

 β - D - g a l a c t o s i d e - 2" - g a l l a t e) であるクエルセチン - 3 - 0 $-\beta-D-$ ガラクトシドー2″ -ガレート(quercetin $-3-0-\beta-D-$ ga lactoside – 2" – gallate) 、 R $_1$ が 0 – β – D – グルコピラノシドー $(1-6)-\beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D \beta-D$ e-(1-6)-β-D-galactopyranose)であるクエルセチン-3- $0-\beta-D-$ グルコピラノシドー(1-6) $-\beta-D-$ ガラクトピラノシド(q u e r cetin $-3-0-\beta-D-g$ lucopyranos i de $-(1-6)-\beta-D-g$ alactopyranoside) $\langle R_1 \stackrel{\text{\tiny fi}}{\sim} 0 - \beta - D - \mathcal{J} \nu \mu \mu \nu = (1-3)$) — α — L — ラ ム ノ ピ ラ ノ シ ド — (1 — 6) — β — D — ガ ラ ク ト ピ ラ ノ ー ス (0 — β — D - g l u c o p y r a n o s y l - (1-3) - lpha - L - r h a m n o p y r a n o s y $1-(1-6)-\beta-D-g$ a lactopyranose) であるクエルセチン-3- $0 - \beta - D -$ グルコピラノシルー(1 - 3) $- \alpha - L -$ ラムノピラノシドー(1 - 6)- $\beta-D-$ ガラクトピラノシド(quercetin $-3-0-\beta-D-$ glucopyr anosyl – (1-3) – α – L – r hamnopyranosyl – (1-6) – β -D-g a lactopy ranoside)、 R_1 が $0-\beta-D-グルクロナイド(<math>0$ $-\beta-D-g$ lucuronide)であるクエルセチン $-3-0-\beta-D-グルクロナ$ イド (quercetin $-3-0-\beta-D-g$ lucuronide)、 R_1 が $0-\beta$ -D-キシロピラノース($0-\beta-D-x$ y l o p y r a n o s e)であるクエルセチン - 3 - 0 - β - D - キシロピラノシド(q u e r c e t i n - 3 - 0 - β - D - x y l o pyranoside)、R₁が0-ジグルコースピラノース(0-diglucosp yranose) であるクエルセチン-3-0-ジグルコピラノシド (querceti n-3-0-d i g l u c o s p y r a n o s i d e) 、 R $_1$ が 0- ゲンチオビオース (0-gentiobiose) であるクエルセチン-3-0-ゲンチオビオシド(que rсеtіn — 3 — 0 — gentіobiosіde) 、 R_1 が 0 — グルコピラノシルガ ラクトピラノース(0 - g l u c o p y r a n o s y l g a l a c t o p y r a n o s e) であるクエルセチン-3-0-グルコピラノシルガラクトピラノシド (quercet in-3-0-g lucopyranos y l g a lactopyranos i de) , R_{\perp} が 0 - ネオヘスペリドス(0 - n e o h e s p e r i d o s e) であるクエルセチン - 3 - 0 - ネオヘスペリドシドドシド (quercet i n - 3 - 0 - n e o h e s p e ridoside)、R,がO-ソフォロース(O-sophorose)であるクエル セチン-3-0-ソフォロシド(quercetin-3-0-sophoroside)、 R $_1$ がゲンチオトリオース(gentiotriose)であるクエルセチンー 3-ゲンチオトリオシド(quercetin-3-gentiotrioside)、 R_1 がOCH3であるクエルセチン-3-メチルエーテル(quercetin-3-met hyl ether)、R₁がラムノゲンチオビオース(rhamnogentiobi ose) であるクエルセチン-3-ラムノゲンチオビオシド (quercetin-3rhamnogentiobioside)、R₁がラムノグルコース(rhamnog lucose) であるクエルセチン-3-ラムノグルコシド(quercetin-3r h a m n o g l u c o s i d e)、R 1 が硫黄であるクエルセチンー 3 — 硫酸塩(q u ercetin-3-sulfate) などが含まれる: (ii) R₁ がOHであり、R₂ ないしR₅ のうち3個の機能グループがOHであり、残 り1個の機能グループにより相違になる誘導体グループであって、R4がOCH3である イソラムネチン(isorhamnetin)、 R_3 が $0-\beta-D-クルコビラノス(<math>0$ - β-D-glucopyranose) であるクエルシメリトリン(quercime ritrin)、R₃がOCH₃であるラムネチン(rhamnetin)、R₂が0- $\beta-D-グルコピラノース(<math>0-\beta-D-g$ lucopyranose)であるクエルセ チン-5-0- β -D-グルコピラノシド(quercetin-5-0- β -D-gl - g l u c u r o n o p y r a n o s e)であるクエルセチン- 7 - 0 - β - D - グルク ロノピラノシド (quercetin-7-0-β-D-glucuronopyran

oside) 、 R_5 が 0- 0ireaoside) などが含まれる; (iii) R₁ ないしR₅ のうち3個の機能グル ープがOHであり、残り2個の機能グループにより相違になる誘導体グループであって、 R₃ とR₄ がOCH₃ であるラムナジン(rhamnazin)、R₄ とR₅ がOCH₃ であるクエルセチン-3′、4′-ジメチルエーテル(quercetin-3′、4′ - d i - m e t h y l $\,$ e t h e r) 、 R $_1$ と R $_4$ が O C H $_3$ である クエルセチン - 3、 $3'-\vec{\mathcal{Y}}$ $\vec{\mathcal{Y}}$ \vec r) 、 R $_1$ と R $_3$ が O C H $_3$ であるクエルセチン- 3 、 7 - ジメチルエーテル(q u e rcetin -3 、 7-d imethy lether)、 R_1 5% 0-[2"-0-(6")]0 - [2" - 0 - (6'" - 0 - p - c o u m a r o y 1) - β - D - g 1 u c o p y r anosyl] $-\alpha-L-$ rhamnopyranose) であり、R $_3$ が $0-\beta-D-$ グルコピラノース $(0-\beta-D-g \ l \ u \ c \ o \ p \ y \ r \ a \ n \ o \ s \ e)$ であるクエルセチン-3-0-[2"-0-(6""-0-p-クマロイル)-β-D-グルコピラノシル]-α- L - ラムノピラノシド - 7 - 0 - β - D - ゲルコピラノシド(q u e r c e t i n - 3 - 0 - [2" - 0 - (6'" - 0 - p - c o u m a r o y l) - β - D - g l u c o p y ranosyl] $-\alpha$ – L – rhamnopyranosyl – 7 – 0 – β – D – glu β-D-グルコピラノシル)クマロイル-β-D-グルコピラノシル]-α-L-ラムノ ピラノース($0-[2"-0-6""-0-p-(7""-0-\beta-D-g]]$ u c o p y ranosyl) coumaroyl $-\beta$ -D-glucopyranosyl] $-\alpha$ -L-r h a m n о р у г а n о s е) であり、 R $_3$ が $0-\beta-D-$ グルコピラノース(0- β - D - g l u c o p y r a n o s e)であるクエルセチン- 3 - 0 - 〔2 " - 0 - 6 ' " - 0 - p - (7 " " - 0 - β - D - グルコピラノシル)クマロイル<math>- β - D - グルコピラノシル] $-\alpha - L - ラムノピラノシド - 7 - 0 - \beta - D - グルコピラノシド (que$ r c e t i n -3 -0 - [2 '' -0 -6 ' '' -0 - p - (7 '' '' -0 - β - D - g l u c opyranosyl) coumaroy $1-\beta-D-g$ lucopyranosyl] - α - L - r h a m n o p y r a n o s i d e - 7 - 0 - β - D - g l u c o p y r a n oside) 、 R_1 が 0-ルチノース(0-rutinose)であり、 R_3 が $0-\beta D-グルコピラノース (0-\beta-D-glucopyranose)$ であるクエルセチン - 3 - 0 - ルチノシド - 7 - 0 - β - D - グルコピラノシド(q u e r c e t i n - 3 - $0-rutinoside-7-0-\beta-D-glucopyranoside)$, R_1 であり、 R_3 が $0-\beta-D-グルコピラノース(<math>0-\beta-D-g$ lucopyranos e)であるクエルセチン- 3 - 0 - α - L - アラビノピラノシル- 7 - 0 - β - D - \emptyset ル コピラノシド (quercetin-3-0-α-L-arabinopyranosy 1-7-0-eta-D-glucopyranoside)、 R_1 が0-ソホロース(<math>0s o p h o r o s e)であり、 R $_3$ が $0-\beta-D-$ グルコピラノース($0-\beta-D-$ g l u c o p y r a n o s e) であるクエルセチン-7-0-β-D-グルコピラノシド-3 - 0 - ソフォロシド (quercetin - 7 - 0 - β - D - glucopyranos i d e -3-0-s o p h o r o s i d e) 、 R $_1$ が 0- ガラクトピラノース(0-g a lactopyranose) であり、R₃が0-グルコピラノース(0-glucop $y \; r \; a \; n \; o \; s \; e$) であるクエルセチン-3 - 0 -ガラクトピラノシル-7 - 0 -ジグルコ ピラノシド (quercetin-3-0-galactopyranosyl-7-0 ーdiglucopyranoside)、R_Iが0ーグルコピラノース(0ーgluc opyranose) であり、R₃が0-グルコピラノース(0-glucopyran o s e) であるクエルセチン-3-0-グルコピラノシル-7-ジグルコピラノシド(q uercetin-3-0-glucopyranosyl-7-diglucopyr anoside)、R₁がグルコピラノース(glucopyranose)であり、R $_3$ がグルコピラノース(g l u c o p y r a n o s e)であるクエルセチン- 3 、 7 - ジ

前記一般式(I)においてR」ないしR5が全てOHであるクエルセチン(querce t i n)は自然界に存する 4 0 0 0 余種の植物から得られるフェノール系化合物 (p h e nolic compound) であって、C₁₅ H₁₀ O₇ の分子式と302.33g / m o l e の分子量を有する植物エストロゼンの一種で、化学構造において、大きい共鳴 構造を有しており、1936年に最初にその構造が明らかになった後、ビタミンP(vi taminP)とも知られている。一般に、クエルセチンは通常に糖類がβー結合した配 糖体であるルチン(rutin)であって、クローバ花、ブタクサ花粉、多様な植物の皮 と筋だけではなく、玉ネギ、ケール、ブロッコリ、レタース、トマト、りんごなどに幅広 く分布されている。クエルセチンの作用に対する研究結果、今までは主に毛細管壁の伸縮 性(capillary wall integrity)及び毛細管抵抗性(capi llary resistance)維持に大事な役割を果たすのみならず(参照:Ga bor et al., Progress in Clinical and Biol ogical Research, 280:1-15,1988; Havasteen al. Biochemical Pharmacology, 32:1141 -1448、1983)、酸化防止作用、ビタミンP作用、紫外線吸収作用、高血圧抑制 、抗不整脈作用(antiarrhythmic activity)、抗炎症、抗アレ ルギ性、血中コレステロール低下、肝毒性抑制、不姙の治療作用などを有しているため、 食べ物、医薬品、化粧品などにその応用が期待されているが、今まで骨粗鬆症予防または 治療と関連してクエルセチンを使用した例は報告されたことがなかった。 発明を実施するための最良の形態

--

以下、本発明のクエルセチン誘導体を有効成分として含有する骨粗鬆症治療剤を詳述する。 本発明者らはクエルセチン誘導体が骨芽細胞(osteoblast)及び破骨細胞(osteoclast)の細胞増殖に与える効果を検索するため、骨粗鬆症治療効果がある

40

と知られている植物エストロゼン(phytoestrogen)であるゲニステイン(genistein)とクエルセチンの骨粗鬆症治療効果を比較した結果、クエルセチンはゲニステインより骨芽細胞の細胞増殖促進効果及びアルカリホスファターゼ(ALP)活性増加効果に優れ、破骨細胞は細胞増殖抑制効果が優秀であることを確認した。かつ、卵巣摘出白鼠に対する動物実験結果、クエルセチン誘導体の投与が体内ホルモンの変化を大きく引き起こさなかったところ、現在骨粗鬆症の治療剤として使用されているエストラジオールの副作用である子宮肥厚などを誘発しない安全な薬物であることが確認できた。また、クエルセチン誘導体は海綿骨の面積変化の多い脛骨でエストラジオールより海綿骨の面積増加効果が高く現れ、造血機能や免疫系にいずれの影響を与えないことと確認された。

従って、前記結果により、本発明のクエルセチン誘導体は、従来の骨粗鬆症治療剤として 主に使用されていた植物エストロゼンであるゲニステインに比べ、骨芽細胞の細胞増殖促

進効果及び破骨細胞の細胞増殖抑制効果が優秀でのみならず副作用が少なく、体内ホルモンの変化を大きく誘発せず造血機能や免疫系に影響を与えない安全な薬物であって、骨粗 鬆症治療剤または予防剤として有用に使用されうることが分かった。

【製剤化】

前記骨粗鬆症治療効果に優れたクエルセチン誘導体は薬学的に許容可能な結合剤(例えば 、ポリビニールピロリドン、ヒドロキシプロピルセルロース)、崩解剤(例えば、カルボ キシメチルセルロースカルシウム、澱粉グリコール酸ナトリウム)、稀釈剤(例えば、ト ウモロコシ澱粉、乳糖、大豆油、結晶セルロース、マンニトール)、滑沢剤(例えば、ス テアリン酸マグネシウム、タルク)、甘味剤(例えば、白糖、果糖、ソルビトール、アス パータム)、安定剤(例えば、カルボキシメチルセルロースナトリウム、αまたはβシク ロデキストリン、ビタミンC、クエン酸、白癜)、保存料(例えば、パラオキシ安息香酸 メチル、パラオキシ安息香酸プロピル、安息香酸ナトリウム)及び香料(例えば、エチル バニリン、マスキングフラボール、メントルフラボノ、ハーブ香)と混合して錠剤、カプ セル剤、軟質カプセル剤、液剤、軟膏剤、丸剤、散剤、懸濁剤、乳剤、シロップ剤、坐剤 または注射剤などの経口投与製剤または非経口投与製剤などの薬学的製剤に製造されうる 。かつ、骨粗鬆症予防及び治療剤としての効能増進のためにカルシウムやビタミンD。を 製剤化時に添加できる。特に、本発明の薬学的組成物を非経口に投与する場合、非経口投 与は皮下注射、静脈注射、筋肉内注射または胸部内注射注入方式による。非経口投与用剤 型に製造化するためクエルセチン誘導体を安定剤または緩衝剤と共に水で混合して溶液ま たは懸濁液で製造し、これをアンプルまたはバイアルの単位投与型に製剤化できる。

【投与量】

本発明の骨粗鬆症治療剤の薬学的組成物において、クエルセチン誘導体の有効量は2ないし20mg/kg、望ましくは8ないし12mg/kgであり、前記有効容量は患者の年齢、性別、症状、投与法、予防目的により1日1回以上を患者に投与できる。

【クエルセチンの安全性】

本発明のクエルセチン誘導体はマウスに経口投与時及び腹腔内投与時の毒性を試験した結果、経口毒性試験による50%致死量(LD₅₀)は少なくとも160mg/kg以上なので、既に安全性が報告されており(参照:M.Sullivan et al.、Proc.Soc.Exp.Biol.Med.、77:269、1951)、本発明では肝、腎臓、脳、子宮、皮膚、脛骨を対象に副作用を調べて見たところ、肝、腎臓、脳、脛骨及び皮膚の重さに影響を与えず、特に現在骨粗鬆症治療剤が有している副作用である子宮肥厚を表さなかったところ、本発明のクエルセチン誘導体がホルモン製剤として骨粗鬆症治療に安全に使用されうることを再確認することができた。

以下、実施例を通して本発明をさらに詳述する。これら実施例はただ本発明をさらに具体的に説明するためのもので、本発明の要旨により本発明の範囲がこれら実施例により限られないことは当業界において通常の知識を持つ者にとって自明であろう。

【実施例1】:骨芽細胞の細胞増殖効果

クエルセチンが骨芽細胞(osteoblast)の細胞増殖に及ぼす効果を検索するため、人の類似骨芽細胞株(human osteoblastーlike cell line)であるSaos-2細胞を使用して、植物エストロゼン(phytoestrogen)の一種であって現在骨粗鬆症治療剤として多くの研究がなされているゲニステイン(genistein)を比較物質にして骨芽細胞の細胞増殖に及ぼす効果を次のように検索した。

【実施例1-1】:骨芽細胞の選別及び細胞培養

骨の構成成分である骨芽細胞に似ている性質を示すSaos— 2 細胞株をソウル大学医学部癌研究所(Cancer Research lnstitute)の韓国細胞株バンク(Korean Cell Line Bank)から分譲され実験に使用した。Saos— 2 細胞は10%(v / v) FBS、ペニシリン100unit/ml、ストレプトマイシン100μg/mlを含むRPMI 1640培地(Gibco BRL、U.S.A.)を使用して湿式条件、37℃で5%(v / v)CO₂ 培養器で培養し、培地

は 1 週間に 2 ~ 3 回交換し、 1 週間に 1 回継代培養した。前記細胞株は培養プラスコに単一層(monolayer)を形成し成長する特性があるため、継代培養時は 0.25%(w/v)トリップシン(trypsin)溶液を使用して単一層を剥離させた。

【実施例1-2】:薬物の濃度による細胞増殖実験

【実施例1-3】:アルカリホスファターゼ(ALP)活性検索骨芽細胞は細胞特異的にアルカリホスファターゼ(alkaline phosphatase、ALP)活性を示すので、本発明に係るクエルセチンが骨芽細胞でALP活性に与える影響を下記のような方法により調べて見た:前記実施例1-2のMTT実験でと同一な細胞数のSaos-2細胞株に試験物質を同一な濃度に処理し同一な条件下で3日間培養後収穫した。この際、比較群としてはゲニステインを使用した。一方、ALPがp-ニトロフェニルフォスフェート(p-nitrophenylphosphate)をp-ニトロフェノール(p-nitrophenol)とフォスフェート(phosphate)に分解させることを用いて405nmにおける吸光度の変化を分析してALP活性を測定した(参照:表1)。

【表 1 】

20

10

クエルセチンによる骨芽細胞の細胞増殖効果

濃度	クエルセチン	(対照群の%)	ゲニステイン	(対照群の%)
(mg/ml)	MTT検索法	ALP活性	MTT検索法	ALP活性
対照群	100.0 ±2.5	100.0 ±1.6	100.0 ±0.6	100.0 ±7.3
1 ×10 ⁻⁹	93.1 ±0.8*	98.1 ±0.0	91.3 ±0.6*	106.1 ±6.4
1 ×10 ⁻⁸	93.9 ±0.8	104.4 ±3.9	96.9 ±2.7	101.5 ±8.8
1 ×10 ⁻⁷	98.6 ±1.0	101.2 ±3.1	95.9 ±1.6	109.3 ±9.6
1 ×10 ⁻⁶	96.0 ±1.0	127.2 ±3.5**	90.5 ±0.9**	103.8 ±8.7
1 ×10 ⁻⁵	95.8 ±1.1	116.5 ±3.7	97.3 ±1.6	113.5 ±7.3
1 ×10 ⁻⁴	96.5 ±0.8	113.5 ±2.3	95.7 ±0.7	121.1 ±6.2
1 ×10 ⁻³	98.3 ±0.8	107.3 ±1.5	85.5 ±1.1**	98.8 ±6.9
1 ×10 ⁻²	108.6 ±2.2**	106.1 ±4.3	66.2 ±2.8**	62.3 ±3.4

*: p<0.05

**: p<0.01

前記表 1 に示した通り、 M T T 検索法を通した細胞増殖実験においてクエルセチンは 1×10^{-9} $\sim 1 \times 10^{-3}$ m g / m 1 濃度では薬物を処理しない対照群と細胞増殖効果にさほど違いがないと現れたが、 1×10^{-2} m g / m 1 の濃度では対照群の約 1 0 9 % に当る最大細胞増殖効果を示すことが分かった(p < 0. 0 1)。 - 方、比較物質として使用したゲニステインを M T T 検索において 1×10^{-9} $\sim 1 \times 10^{-2}$ m g / m 1 の濃度で処理した場合、 1×10^{-9} m g / m 1 濃度で対照群の 9 1 %(p < 0. 0 5)、 1×10^{-6} m g / m 1 濃度で 9 0. 5 %(p < 0. 0 1)、 1×10^{-3} m g / m 1 濃度で 8 6%(p < 0. 0 1)、 2 2 m g / m 2 3 m g / m 3 4 4 4 5 4 5 5 4 4 4 5 5 5 % (1 2 2 3 4 4 5 4 5 5 % (1 2 4 4 4 5 5 5 % (1 2 4 4 5 5 5 % (1 2 4 4 5 5 5 % (1 2 4 4 5 5 5 % (1 2 4 4 5 5 5 % (1 2 4 5 5 5 % (1 2 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 4 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5 5 % (1 5 5

かつ、 A L P 活性においてクエルセチンは 1×10^{-6} m g / m 1 濃度で対照群の 127 %で最大 A L P 活性を示した(p < 0. 01)一方、ゲニステインは 1×10^{-4} m g / m 1 濃度で対照群の 121 %で A L P 活性効果を示したため、 A L P 活性面において本発明のクエルセチンはゲニステインより約 100 倍以上の活性を示したことが分かるところ、現在骨粗鬆症治療剤として研究されているゲニステインより本発明のクエルセチンが骨芽細胞の細胞増殖促進効果及び A L P 活性増加効果に優れることを確認することができた

【実施例2】:破骨細胞の細胞増殖効果

クエルセチンが破骨細胞(o s t e o c l a s t)の増殖を抑えられるかを調べるため、 下記のような実験を施した。

【実施例2-1】:破骨細胞の選別及び細胞培養

ICRマウス(韓国化学研究所、大田、韓国)に4週間カルシウムー欠乏食餌(ICNBiomedicals、Inc.、Ohio、U.S.A.)を提供しつつ破骨細胞の活性を増加させた。このようなマウスの左右脛骨と大腿骨を周りの筋肉組織なしで奇麗に切り取った後、クリーンベンチで大腿骨と左右脛骨を細分して予め氷に入れておいたペニシリン100μg/mlを含有するα-ME

10

20

~~

40

【実施例2-2】:薬物の濃度による細胞増殖実験

前記実施例 2 - 1 の破骨細胞にクエルセチンを 1 × 1 0 ^{- 8} ないし 1 × 1 0 ^{- 2} mg/m 1 濃度で添加し、二日目に市販されるキット(kit)(Sigma Chemical Co.、U.S.A.)を使用して TRAP染色(Tartrate-resistant acid phosphatase staining)を施した。次いで、 TRAP染色により赤色を帯びる三つ以上の核を有する TRAP-陽性細胞(TRAP-positive MNC)を破骨細胞と判定して、その数を算定することにより破骨細胞の数を測定した(参照:表 2)。

【表2】

クエルセチンによる破骨細胞の細胞増殖効果

濃度(mg/ml)	破骨細胞の(対照群の%)
対照群	100.0±8.1
1 × 1 0 ⁻⁸	100.9±1.8
1 × 1 0 ⁻⁶	96.8±2.7
1 × 1 0 ⁻⁴	89.6±3.2
1 × 1 0 ⁻³	61.1±4.1*
1 × 1 0 ⁻²	24.7±5.7**

*: p<0.05,

**: p<0.01

前記表 2 に示した通り、クエルセチンの濃度が 1×1 0^{-8} ないし 1×1 0^{-4} m g / m 1 の場合、破骨細胞の細胞増殖抑制効果がさほど高くなかったが、 1×1 0^{-3} m g / m 1 濃度では対照群の 6 1 %(p < 0 . 0 5)、 1×1 0^{-2} m g / m 1 濃度では対照群の 2 5 %(p < 0 . 0 1) に細胞増殖が抑えられるところ、クエルセチンが破骨細胞の細胞増殖を著しく抑えることを確認することができた。

前記実施例1及び2の結果から、本発明のクエルセチンは1×10⁻² mg/ml濃度で骨芽細胞の細胞増殖促進効果及び破骨細胞の細胞増殖抑制効果を全て示す骨粗鬆症治療剤の理想的な薬物であることを確認することができた。

【実施例3】:卵巣摘出白鼠に対するクエルセチンの効果

閉経期以後第 I 型(type I)骨粗鬆症が発病するSD(Sprague-Dawley)系の雌白鼠を対象にしてクエルセチンの効果を実験した。実験材料としては韓国化学研究所で分譲された生後 10週になった体重 200~300gほどの雌白鼠を使用し、実験過程は白鼠の卵巣摘出術の施行、各群による薬物投与、摘出術後一定期間毎にネズミを犠牲して体重変化、体内臓器組織観察、海綿骨面積の変化、全血球数及び血漿の生化学的検査に分けて次のように実験を行った。

【実施例3-1】:卵巣摘出術及び薬物投与

卵巣摘出術はSham群(正常群)を除き対照群と試験群の全ての雌白鼠で両側卵巣摘出術を次のように試行した:ケタミン(Ketamine、柳韓洋行、韓国)5mg/100gとキシラジン(Xylazine、韓国ヴァイエル、韓国)1mg/100gを白鼠の左側及び右側後肢大腿根に筋肉注射して雌白鼠を全身痲酔させた後、下腹部の毛を除去し動物の体位を横にならせた状態でポタジン液(ヨード、三一製薬、韓国)で手術部位を

20

10

3l.

40

消毒した後、無菌操作下で正中線を中心に下腹部で2cmほどに皮膚・腹筋及び腹膜を切開し、消毒されたピンセットで卵巣を露出させ卵管を絹糸で結紮した後左右卵巣を摘出した。次いで、抗生剤(スルファポルテー4、ユニ化学株式会社、韓国)0.3mlを腹腔内に注入して感染を防止したし、絹糸及びナイロン糸で腹膜、腹筋及び皮膚を縫合した。また、Sham群は卵巣摘出を除いた全ての手術を行った動物で卵巣を摘出し薬物投与を行わない対照群の卵巣摘出による変化を比較するために使用されたし、対照群は卵巣摘出術を行い薬物投与を施した投与群の動物と比較して薬物投与による変化を比較するために使用された。

【実施例 3-2 】:クエルセチンの投与による体重変化 前記実施例 3-1 の S h a m 群、 1 7 β - エストラジオールが処理された E 2 群、クエルセチンまたはゲニステインがそれぞれ処理された試験薬物群の体重を手術後 1 0 週間毎週測定した(参照:表 3)。

【表3】

10

薬物投与による体質変化測定

			体重(g)		
週	対照群	Sham群	E 2 群	クエルセチ	ゲニステ
				ン	イン処理
				処理群	群
手術前	219.39±	220.70±4.6	228.51±8.1	221.87±	217.55±
	4.05	3	1	7.57	7.24
手術後1	244.98±	231.51±4.6	249.50±8.1	241.73±	242.12±
	3.00	8	6	4.83	5.96
手術後2	274.29±	236.40±5.0	264.97±8.3		270.00±
	3.68**	6**	5	5.79**	8.05**
手術後3	299.37±	245.56±4.7	279.87±8.1	295.00±	296.20±
	3.74**	9***	5**	3.89**	7.68**
手術後4	315.20±	248.96±5.0	292.83±9.2	312.07±	310.80±
	3.84**	2*##	5**	5.95**	7.80**
手術後5	320.30±	255.43±5.1	296.96±9.4		
	4.83**	4***	4**	6**	93**
手術後6	329.03±	261.49±	304.49±8.4		1
	5.05**	6.46****	0**	3**	31**
手術後7	337.39±	264.78±	313.04±8.7	333.25±7.6	
	5.93**	5,53****	3**	1**	23**
手術後8	340.01±	268.16±	315.87±8.3	335.09±6.6	336.38±9.
	6.60**	5.40***	2**	5**	01**
手術後9	347.96±	273.81±	319.95±9.4	343.02±6.9	· · ·
	7.58**	4.54****	7**	6**	26**
手術後	356.73±	275.22±		346.27±6.3	
10	7.13**	4.30****	0**#	9**	57**

*: p<0.05, **: p<0.01,手術前と比較, #: p<0.05, ##: p<0.01,対照群と比較,

前記表 3 に示した通り、S h a m 群は手術後 3 週(p < 0 . 0 5)から手術前と比較して体重が増加し、対照群は手術後 2 週(p < 0 . 0 1)から体重が増加された。すなわち、対照群は S h a m 群に比べて急激な体重の増加を示したが、このような体重の増加はエストラジオールの投与により鈍化され、E 2 群の手術後 2 0 週では対照群と比較して低い体重増加を示した(p < 0 . 0 5)。一方、植物エストロゼンの一種であるクエルセチンとゲニステインが 1 0 m g / k g / d a y 濃度で投与された試験薬物群では卵巣摘出後も対照群と類似に急激な体重増加を示すことを確認することができた。従って、クエルセチンの投与が体内ホルモンの変化を大幅に誘発させないことを確認できた。

【実施例3-3】:クエルセチンによる体内臓器組織の重さ変化

実験動物に投与されたクエルセチンが体内臓器組織に与える影響を調べるため、手術後9週間薬物を投与した実験動物から肝(liver)、腎臓(kidney)、脳(bra

10

20

30

. _

in)、子宮(uterus)、皮膚(skin)、脛骨(tibia)を摘出してそれぞれの重さ(wet weight)を測定した(参照:表4) 【表4】

薬物投与後体内長期組織の重さ変化

	対照群	Sham群	E 2 群	クエルセチ	ゲニステイ
				ン	ン
				処理群	処理群
肝(g)	9.84±	9.52±	9.22±	9.07±0.30	10.03±
	0.33	0.48	0.43		0.36
腎臓(g)	1.95±0.	1.91±0.	1.85±0.	1.84±0.05	1.83±0.03
	09	05	09		
脳(g)	2.03±	1,93±0.	1.98±0.	1.98±0.04	1.98±0.03
	0.04	02	05		
脛骨(g)	0.559±	0.514±	0.504±	0.554±0.0	0.537±
	0.025	0.013	0.019	19	0.008
皮膚	193±7	169±8	193±6	197±11	188±9
(mg)					
子宫	79±4	450±29*	279±10**	85±6	106±3
(mg)		*			

**: p<0.01

前記表4に示した通り、肝、腎臓、脳、脛骨及び皮膚の重さは正常対照群であるSham群と卵巣摘出対照群及び薬物投与群の全てで差を示さなかったが、卵巣から分泌されるエストロゼンにより影響される子宮の重さはSham群に比べて卵巣摘出対照群で大幅に減少され(p<0.01)、卵巣摘出後E2の投与はこのような子宮の退化を抑えた(対照群と比較してp<0.01)。一方、植物エストロゼンであるクエルセチンとゲニステインの投与は子宮の重さを変らせないところ、現在骨粗鬆症の治療剤として使用されているE2は子宮肥厚などの副作用がある一方、クエルセチンはE2のような副作用が現れなくてクエルセチンを安全に薬物として使用可能なことを確認することができた。

【実施例3-4】:クエルセチンの投与による海綿骨面積の変化

9週間薬物を投与した各群から摘出された腰椎骨(1umbar)及び脛骨(tibia)における海綿骨の面積(trabecular bone area,TBA)は次のような方法により測定した:すなわち、定量的映像分析器(Quantitativeimage analysis system、Wild Leitz Co.)のデジタル化装置(digitizer)で各海綿の輪郭線に沿って描いてコンピュータ画面に映像を得、各脛骨の近位部で成長板の直下部のうち横辺の長さが成長板の長さの約2/3ほどになる長さに基準面積2×10⁶ μ m² である長方形の内部に存する海綿骨の平均面積をコンピュータを用いて求めた。かつ、その長方形の内部の海綿骨の個数を求めた後、平均面積に個数をかけてそれぞれの骨標本の海綿骨の面積を求めた後統計処理した(参照:表5)。

【表 5】

10

20

ാവ

薬物投与による脛骨の海綿骨面積(TBA)の変化

	TBA (×10 ⁴ μm ²)	增減率(%)
対照群	34.62 ±2.62	100.00 ±7.55
Sham群	85.55 ±5.31**	247.07 ±15.33**
E 2 処理群	51.40 ±2.28	148.46 ±6.59

クエルセチン処理55.52 ±7.68*160.34 ±22.17*群グニステイン処理
群47.65 ±2.07137.62 ±5.98

*: p<0.05,

**: p<0.01

前記表 5 に示した通り、脛骨の場合対照群は 3 4 . 6 2×1 0 4 μ m 2 で正常群である S h a m 群の 8 5 . 5 5×1 0 4 μ m 2 に比べて大幅に減少され(p < 0 . 0 1)骨粗鬆症が誘発されていることが分かり、このような海綿骨の減少は E 2 、クエルセチン及びゲニステインの処理によりそれぞれ対照群の 1 4 8 %、 1 6 0 % 及び 1 3 8 %に海綿骨の面積が増加する傾向があり、特にクエルセチンを処理する場合、海綿骨面積の増加が著しい(p < 0 . 0 5)ことが分かった。

前記と同様な測定方法を用いて実験動物に9週間の薬物投与後摘出した腰椎骨(lumbar)における海綿骨の面積を測定した(参照:表6)。

【表 6】

薬物投与による腰椎骨の海綿骨面積(TBA)の変化

	TBA (×10 ⁴ μm ²)	增減率(%)
対照群	67.53 ±2.31	100.00±3.42
Sham 群	93.70 ±5.29**	138.76±7.84**
E 2 処理 群	89.16 ±2.83**	132.04±4.19**
クエルセチン 処理群	87.38 ±4.53*	129.40±6.71*
ジェニステイン処 理群	86.58 ±3.00*	128.23±4.45*

*: p<0.05,

**: p<0.01

前記表 6 に示した通り、腰椎骨の場合対照群は 6 7. 5 3×1 0 4 μ m 2 であって S h a m 群の 9 3. 7 0×1 0 4 μ m 2 に比べて減少されるが(p < 0 . 0 1) E 2 、 クエルセチン及びゲニステインの投与でそれぞれ対照群の 1 3 2 %(p < 0 . 0 1)、 1 2 9 %(p < 0 . 0 5)及び 1 2 8 %(p < 0 . 0 5)に増加され卵巣摘出により誘発された海綿骨面積の減少を抑える効果があることと現れた。特に、クエルセチンは海綿骨の面積変化

10

20

30

が多い脛骨で現在治療剤として使用される E 2 より海綿骨の面積増加效果が高く現れたし、 E 2 の副作用である子宮の肥厚現象も現れなかったため、骨粗鬆症治療剤としてクエルセチンが E 2 よりさらに効果的であることが分かった。

【実施例3-5】:全血球数の測定

体内の状態及び異常現象をそのまま反映する血液の全血球数(complement blood cell、CBC)を測定して薬物投与による実験動物の異常有無を判明した。すなわち、手術前のネズミから得られた血液と手術後薬物を投与し、10週が経過されたネズミから得られた血液の赤血球(red blood cell、RBC)の数、血色素(hemoglobin、Hb)の濃度及び赤血球容積比(hematocrit、Ht)を測定して造血機能の異常有無を調べ、白血球の数、リンパ球の数、単核球の数及び顆粒球の数を測定して比較することにより、炎症反応や組織の壊死など免疫系の異常有無を判断した(参照:表7)。

【表7】

薬物投与による全血球数の変化

	手	対照群	Sham群	E 2 群	クエルセチ	ゲニステ
<u> </u>	術				ン	イン
					処理群	処理群
	前	7.36±	7.19±	7.33±	7.29±	7.32±
赤血球の数		0.11	0.11	0.13	0.15	0.13
(×10 ⁶ cells/µl)	後	7.08±	6.75±	6.97±	7.13±	7.17±
·		0.09	0.24	0.14	0.15	0.13
	前	16.09±	15.75±	15.86±	16.00±0.3	15.82±
血色素の濃度		0.21	0.20	0.24	0	0.27
(g/dl)	後	14.58±	14.09±	14.34±	14.84±	14.70±
		0.20**	0.48**	0.29**	0.22*	0.22**
	前	43.34±	43.09±	43.11±	43.62±	42.76±
赤血球容積比		0.48	0.61	0.55	0.83	0.65
(%)	後	39.48±	38.39±	38.86±	41.10±	40.66±
		0.60**	1.24**	0.72**	0.68	0.56*

20

白血球の	前	26.13±	25.61±	23.14±	20.28±	. 27.30±
		4.63	3.64	1.50	3.77	4.85
数	後	21.66±	12.74±	13.26±	18.50±	21.50±
(×10 ³ cells/µl)		2.89	2.88*	0.97**	7.60	2.53
	前	22.14±	18.04±	17.80±	16.78±	19.68±
リンパ球の数		4.49	2.38	1.72	3.52	4.52
(×10 ³ cells/µl)	後	21.20±	10.20±	10.23±	15.00±	15.25±
		9.00	2.88	0.96**	7.71	3.21
	前	1.02±	0.73±	1.44±	0.65±	0.77±
単核球の数		0.18	0.17	0.29	0.07	0.09
(×10³cells/µl)	後	1.10±	0.95±	1.02±	1.00±	0.80±
		0.21	0.14	0.24	0.20	0.19
	前	2.99±	2.83±	3.67±	2.80±	2.23±
顆粒球の数		0.44	0.39	0.40	0.30	0.10
(×10³cells/µl)	後	2.52±	1.93±	1.99±	2.43±	2.38±
		0.21	0.26	0.25**	0.12	0.37

10

*: p<0.05,

**: p<0.01

前記表7に示した通り、赤血球の数は全ての群で手術前と手術後に全く変化がなく、血色素の濃度及び赤血球容積比は全ての群で手術後に減少された。一方、白血球の数は対照群とクエルセチン及びゲニステインの投与群で手術前と手術後に変化がなかったが、Sham群及びE2群では手術後に減少することが分かった。かつ、リンパ球と顆粒球はE2群でのみ急激に減り、単核球は全ての群で変化がなかった。従って、クエルセチンの投与は造血機能や免疫系に影響を与えない安全な薬物であることが確認できた。

【実施例3-6】:クエルセチンによる血漿の生化学的変化

血液は身体の状態をそのまま反映するので、血漿内の色々の生化学的指標を検査してクエルセチンの体内安定性を確認した:すなわち、手術前ネズミの血液、手術後1週が経過されたネズミの血液及び手術後10週経過したネズミの血液を修得し、アルカリホスファターゼ(alkaline phosphatase、ALP)、カルシウム、無機燐酸(inorganic phosphate)、血中尿素窒素(blood urea nitrogen、BUN)、クレアチニン、総コレステロール、HDLーコレステロール及びLDLーコレステロールの血中数値を測定した(参照:表8)。

【表8】

薬物投与による血漿内生化学的指標の変化

項目	手	対照群	Sham群	E 2 群	クエルセチ	ゲニステ
	循		,		ン	イン
					処理群	処理群
	前	262.75±	245.59±2	196.01±	232.83±2	208.86±
7770		23.31	2.05	28.34	0.27	19.72
ALPの濃 度	1週	265.75#	215.18±	195.24±	226.67±	212.10±
(U/Dl)		22.78	20.22	27.87	23.20	17.92
(0,51)	10	198.31±	135.09±	123.99±	156.42±1	127.14±9.
	週	14.64	18.64***	22.18	3.08	95****
	前	10.48±	10.57±	10.86±	10.73±	10.61±
カルシウ		0.43	0.55	0.40	0.48	0.49
ムの濃度	1週	9.98±	10.35±	10.03±	8.37±	8.97±
(mg/dL)		0.34	0.17	0.18	0.24***	0.29#
(mg/ab)	10	10.83±	11.79±	11.20±	10,26±0.	10.44±0.2
	選	0.16	0.23*\$	0.16 ⁸	19\$	25
	前	6.52±0.3	6.87±0.6	6.90±0.	6.79±	7.18±0.48
無機燐酸		9	. 2	52	0.66	
の機度	1週	6.27±	6.59±	6.13±0.	6.21±0.1	6.47±0.16
(mg/dL)		0.31	0.20	12	8	
(g) 32)	10	4.95±	6.09±	5.51±	5.73±	5.62±
	週	0.41**	0.47	0.45	0.58	0.25
	前	18.56±0.	17.13±1.	18.36±	17.05±	16.82±
血中尿素		92	11	1.01	0.60	0.60
窒素の濃	1週	18.31±	16.75±	17.79±	18.06±0.	18.26±0.9
度		0.70	0.58	0.76	88	4
(mg/dL)	10	21.20±	19.23±	19.99±	18.19±	18.31±
	週	1.06	0.84	0.86	0.41	0.86
クレアチ	前	0.54±0.0	0.56±0.0	0.55±0.	0.57±0.0	0.51±0.04
ニンの濃		5	6	05	5	

10

20

30

1週	0.54±	0.62±	0.57±	0.59±	0.64±
.	0.05	0.04	0.03	0.01	0.02*
10	0.78±	0.80±	0.81±	0.82±0.0	0.82±0.04
週	0.03***	0.03**	0.03***5	4 ***	##\$
前	72.66±	79.67±	76.79±	77.55±	85.51±
	5.00	1.73	2.80	5.13	5.45
1週	93.32±	79.75±	95.53±	85.84±3.	91,56±3.6
	4.75	2.46	4.17	82	5
10	120.44±	88.60±	115.05±	107.73±	121.07±6.
選	5.21****	4.87***	5.75***	2.24**	53**
前	53.78±2.	52.33±2.	52.30±	53.38±	61.12±
	77	61	2.01	3.14	3.57
1週	46.20±	41.69±	49.03±	42.49±4.	35.26±1.9
	0.62	1.47	3.37	85	2**
10	29.60±	22.32±	24.94±	25.13±	29.27±
週	2.63****	2.49***	2.72***	2.78**	1.98**
前	18.88±3.	26.63±3.	24.49±	24.17±	24.39±
ı	15	04	1.63	3.13	3.63
1週	42.80±	36.30±	40.50±	40.85±4.	60.47±7.0
·	6.41**	0.63	6.17	88	4**
10	90.84±	69.29±	88.33±	82.60±	91.80±
適	4.27**55	3.05***	4.74***	4.85***	6.57##88
	10週前 1週 10週前 100000000000000000000000000	0.05 10 0.78± 0.03***55 前 72.66± 5.00 1週 93.32± 4.75* 10 120.44± 3週 53.78±2. 77 77 1週 46.20± 0.62 29.60± 2.63***** 前 18.88±3. 15 130 42.80± 6.41*** 10 90.84±	0.05 0.04 10 0.78± 0.80± 週 0.03****** 0.03*** 前 72.66± 79.67± 5.00 1.73 1週 93.32± 79.75± 4.75* 2.46 10 120.44± 88.60± 38.78±2. 52.33±2. 77 61 1週 46.20± 41.69± 0.62 1.47 10 29.60± 22.32± 2.49**** 前 18.88±3. 26.63±3. 15 04 130 42.80± 36.30± 6.41** 0.63 10 90.84± 69.29±	0.05	0.05

*: p<0.05, **: p<0.01, 対照群と比較

#: p<0.05, ##: p<0.01, 手術前と比較

\$: p<0.05, \$\$; p<0.01, 手術後1週と比較

前記表 8 に示した通り、骨代謝に直接に関わりのある A L P は全ての群で週令の増加により活性度が減少する傾向を示したが、特に S h a m 群とゲニステイン投与群では手術前及び手術後 1 週経過したネズミに比べ、手術後 1 0 週経過したネズミにおいて大幅に減り、カルシウムの濃度はさほど変らなく、無機燐酸は対照群及びゲニステイン投与群で手術前に比べて手術後 1 0 週経過されたネズミで大きく減少された。

一方、タンパク質代謝及び筋肉量と関わりある血中尿素窒素は全ての群において適正レベルを維持したが、クレアチニンは全ての群で増加された。

かつ、閉経期以降の女性にとって増加すると報告された総コレステロールの量も全ての群で増加する様相を示したが、Sham群は比較的低い増加率を示した。また、HDLーコレステロールは全ての群において経時的に減少することに比べ、LDLーコレステロールは経時的に増加する傾向を示した。このような現象は正常群であるSham群や卵巣摘出実験群において全て同じく現れた。

従って、本発明に係るクエルセチンは骨粗鬆症の予防及び治療に効果的に使用されうることが分かった。

【実施例4】:クエルセチンの製剤化

【実施例4-1】:シロップ剤の製造

本発明のクエルセチン、その誘導体及び薬学的に許容されるその塩を有効成分2%(w/

10

20

30

v)で含有するシロップを次のような方法で製造した:クエルセチンの塩酸塩、サッカリン、糖を温水 8 0 g に溶解させ冷却させた後、グリセリン、サッカリン、香味料、エタノール、ソルビン酸及び蒸溜水を含有する溶液を製造して混合した後、この混合物に水を添	
加して100mlのクエルセチンシロップ剤を製造した。前記シロップ剤の成分は次の通りである:	
クエルセチンの塩酸塩・・・・・・・・・2g	
サッカリン・ ・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・	
グリセリン ・・・・・・・・・・・・8.0g	
香味料 ・・・・・・・・・・・・・・・ 0.04g	10
エタノール ・・・・・・・・・・・4.0g	
ソルビン酸 ・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・・	
蒸溜水・・・・・・・・・・・・・・・適量	
【実施例4-2】:錠剤の製造	
本発明のクエルセチン、その誘導体及び薬学的に許容されるその塩を有効成分として含有	
する錠剤を次のような方法で製造した: クエルセチンのフラボノイド誘導体・塩酸塩250gをラクトース175.9g、芋澱粉180g及びコロイド性硅酸32gと混合し、	
10% (w/v) ゼラチン溶液を添加させた後、粉砕して14メッシュ体を通過させた後	
乾燥させ、芋澱粉160g、滑石50g及びステアリン酸マグネシウム5gを添加して得	
た混合物を錠剤に製造した。前記錠剤の成分は次の通りである:	20
クエルセチンのフラボノイド誘導体・塩酸塩・・・250g	
ラクトース ・・・・・・・・・・175.9g	
芋 澱 粉 ・・・・・・・・・・・・・ 1 8 0 g	
コロイド性硅酸 ・・・・・・・・・・32g	
10%ゼラチン溶液 ・・・・・・・・・・ 適量	
芋澱粉 ・・・・・・・・・・ 1 6 0 g 滑石 ・・・・・・・・・ 5 0 g	
滑石 ・・・・・・・・・・・ 5 0 g ステアル酸マグネシウム・・・・・・・・・ 5 g	
【実施例4-3】:注射剤の製造	
クエルセチンのフラボノイド誘導体・塩酸塩1g、塩化ナトリウム0.6g及びアスコル	30
ビン酸 0.1gを蒸溜水に溶解させ100mlの溶液を製造し、これをビンにいれた後、	
100℃で30分間加熱して滅菌させ、注射剤を製造した。前記注射剤の成分は次の通り	
である:	i
クエルセチンのフラボノイド誘導体・塩酸塩・・・・・ 1 g	
塩化ナトリウム ・・・・・・・・・・・・・・・ 6 6 g	
アスコルビン酸 ・・・・・・・・・・・・・・・ 0.1 g	
蒸溜水・・・・・・・・・・・・・・・・適量	
産業上の利用可能性以上述べた通り、本発明は骨芽細胞(osteoblast)の細胞増殖促進効果及び破	
母細胞(osteoclast)の細胞増殖抑制効果に優れたクエルセチン誘導体を有効	40
成分として含有する骨粗鬆症治療剤を提供する。本発明のクエルセチン誘導体は従来の骨	
粗鬆症治療剤に比べて骨芽細胞の細胞増殖促進効果及び破骨細胞の細胞増殖抑制効果に優	
れ、体内ホルモンの変化を誘発せず海綿骨の面積増加効果がさらに高く現れるのみならず	
、副作用がなく造血機能や免疫系に影響を与えない安全な薬物として確認され、骨粗鬆症	
治療剤に幅広く活用されうるぬる。	
以上本発明の特定部分を詳述したところ、当業界の通常の知識を持つ者にとって、このよ	
うな具体的な記述はただ望ましい実施態様に過ぎず、これにより本発明の範囲が制限され	
ることではない点は明らかである。従って、本発明の実質的な範囲は添付した請求項とそ	
れらの等価物により定義される。	

【国際公開パンフレット】

(12) INTERNATIONAL APPLICATION PUBLISHED UNDER THE PATENT COOPERATION TREATY (PCT)

(19) World Intellectual Property Organization International Bureau



1000 TULKA KALURA (KORSA) O BOKO 1000 KORALIA O 1000 KORALIA

(43) International Publication Date 7 March 2002 (07.03.2002)

PCT

WO 02/17909 A1

- (21) International Application Number: PCT/KR01/00368

- (30) Priority Data: 2000/46916 14 August 2000 (14.08.2000) KR

- (72) Inventors; and
 (75) Inventors; and
 (76) Inventors(Applicants for US only): KIM, Chung-Sook
 (RIX/RK), 4th 7ll., Cheorgem Didg. 129-11 Choongdars dong, Kanganm-go, 125-120 Sooil (KK), HA,
 Hyre-Kyung (KR/RK); 1-408 Sonil Garden Aparment,
 Debong 1-dong, Debong; go, Sooil 132-017 (KR), SONG,
 Krye-Yong (KR/RK); 922-6 Banghae-dong, Seocho-gu,
 Seoil 137-061 (KR).
- (53) International Patent Classification': A61K 31/353 (74) Agent: LEE, Han-Young, 8th FL, Scownti Bhig., 1675-1 Seocho dong, Seocho gu, Seonl 137 070 (KR).
- 20004/6916 14 Appent 20001 (14 RR 2000) KR
 (34) Designated States (regional): ARIPO patent (GH, GM, GN, JNSTITUTE OF OBJENTAL MEDICINE (REARR); 4th FL, Sethin Billy, 129-11 Checong/stm-dong.. Kengman-gu, Scon) 135-765 (KR).

 (35) Inventors and

For two-letter codes and other abbreviations, refer to the "Guid-ance Notes on Codes and Abbreviations" appearing at the begin-ning of each regular issue of the PCT Gazette.

(54) TIBE: A THERAPEUTIC AGENT OF OSTEOPOROSIS COMPRISING AN ACTIVE INCREDIENT OF QUERCETIN DERIVATIVES

(57) Abstract: The present investion relates to a floreposite egent of ostooporotis which comprises an octive ingredient of queroofs derivatives. The quere time derivatives of the Investion can be practically applied for the treatment and prevention of osteoporotis, of since they effectively inhibit osteoclast proliferation and stimulate nateroblest proliferation more than prior art thereposite agents of osteoporosis, and increase trabecular bone areas highly without changing hormone level in body and unlowered effects on hematopoistic function and instrume system.

A

PCT/KR01/00368

A THERAPEUTIC AGENT OF OSTEOPOROSIS COMPRISING AN ACTIVE INGREDIENT OF QUERCETIN DERIVATIVES

1

5 BACKGROUND OF THE INVENTION

Field of the Invention

The present invention relates to a therapeutic agent
for osteoporosis which comprises an active ingredient of
quercetin derivatives, more specifically, to a therapeutic
agent for osteoporosis comprising an active ingredient of
quercetin derivatives represented by the following general
formula(I) which effectively stimulate osteoblast
proliferation and inhibit osteoclast proliferation.

$$R_3$$
 R_2
 R_1
 R_3
 R_4

Description of the Prior Art

Osteoporosis is a disease characterized by the decrease of bone mass caused by mineral loss and the subsequent expansion of marrow cavity. Bones become brittle with the progress of the disease, and may be easily

PCT/KR01/00368

2

fractured by a weak impact. Bone mass is affected by various factors such as genetic factors, nutritive condition, changes of hormone level, exercise and life style, and osteoporosis is known to be caused by aging, 5. lack of exercise, low body weight, smoking, low calcium diet, menopause, and ovariectomy. In women, decrease of bone mass begins at the age of 30, and around menopause, concentration of estrogen rapidly decreases and wast amount of B-lymphocytes are accumulated by the similar mechanism to that of B-lymphocyte accumulation by IL-7(interleukin-7). and subsequent pre-B cell accumulation results in increased level of IL-6 which activates osteoclasts, thus, bone mass becomes decreased. In aged people, especially in women of postmenopause, osteoporosis is not the avoidable disease although the severity of the symptom may vary, therefore, many research groups and pharmaceutical companies have made a great deal of efforts for development of therapeutic agents for bone diseases to prevent and treat osteoporosis upon an increase of elderly population.

Therapeutic agents for osteoporosis now being used include estrogen preparations, androgenic anabolic steroid preparations, calcium supplements, phosphate preparations, fluoride preparations, ipriflavone, vitamin D3, etc. In recent years, novel drugs for osteoporosis have been developed, which include Aminobisphosphonate by Merck Co.(U.S.A.) in 1995 and Raloxifene which plays a role of selective estrogen receptor modulator(SERM) by E1 Lilly Co.(U.S.A.) in 1997.

Thorapeutic agents for osteoporosis mentioned above are mostly estrogen substances which are known to cause adverse side effects such as cancer, cholclithiasis, and thrombosis. Since long term administration of drug is inevitable in the treatment of osteoporosis, there is a continuing need to develop novel effective agents which can replace estrogen with high safety even when administered for a prolonged period of time.

PCT/KR01/00368

3

As estrogen substitutes, phytoestrogens such as soybean isoflavone have been reported. Phytoestrogen, first reported in 1946, was found interim of verifying the cause of clover disease which was named for the high increase(over 30%) of infertility of the sheep fed with red clover(Trifolium subterraneum var. Dwalganup). The cause of clover disease turned out to be an estrogen-like isoflavonoid contained in the plant, hence, the compound obtained from the plant has been named 'phytoestrogen'. After that, compounds reported as phytoestrogen includes isoflavone compounds such as daidzein, genistein, formonometin, and biochanic A, coumestan compounds such as coumestrol, lignan compounds such as enterolactone, and phenol compounds such as enterodiol. Such phytoestrogens exist mostly in the form of aglycone, 6'-0-acetylglucoside or 6'-O-malonylglucoside, and daidzein and genistein exist in the form of 7-0-glucoside. Among aforementioned compounds, glucosides are known to be hydrolysed with enterobacteria or gastric acid and absorbed in the form of aglycone which is a free isoflavone. The researches have revealed that the said phytoestrogens function similarly to the animal estrogens. That is, the phytoestrogen inhibit proliferation of breast cancer cells by binding to the estrogen receptor and have been reported to be used as the estrogen substitute for the treatment of cardiovascular diseases and other symptoms occurring in the postmenopause women. However, the said phytoestrogens are not widely used for the treatment and prevention of osteoporosis due to the insufficient pharmaceutical effectiveness and high cost required for the isolation and purification from natural products.

Under the circumstances, are strong rossons for developing and exploring alternative compounds with safety and effectiveness for the treatment and prevention of osteoporosis, which can be prepared in an economical manner.

PCT/KR01/00368

SUMMARY OF THE INVENTION

The present inventors have made an effort to develop an effective substitute agent for the treatment and prevention of osteoporosis, which is safe and economical, and have found that chemically synthesized quercetin derivatives have activities of stimulating osteoblast proliferation and inhibiting osteoclast proliferation, without any adverse side effects on internal organs, thus, quercetin derivative can be employed as an active ingredient of a therapeutic agent for osteoporosis.

A primary object of the present invention is, therefore, to provide a therapeutic agent for osteoporosis which comprises an active ingredient of quercetin derivatives.

DETAILED DESCRIPTION OF THE INVENTION

The present invention provides a therapeutic agent for osteoporosis which comprises an active ingredient of quercetin derivatives represented by the following general formula(I) and pharmaceutically acceptable carriers:

$$R_2$$
 O R_1 R_3 R_4

25

wherein,

PCT/KR01/00368

5

R₁ is gentiotriose, glucopyranose, O-arabinofuranose, O-diglucopyranose, O-galactopyranose, O-galactopyranose, O-galactopyranose, O-galactopyranose, O-glucopyranose, O-glucopyranose, O-rutinose, O-sophorose, O-xylopyranose, OCH₃, OH, rhamnogentiobiose, rhamnoglucose or sulfate;

R2 is OH or O-glucopyranose;

 R_3 is OCH3, OH, O-glucopyranose, O-glucorpyranose or glucopyranose;

R4 is OCH3 or OH; and,

R₅ is OCH₃, OH, O-glucopyranose or O-glucose.

Among the quercetin derivatives represented by general formula(I), well-known compounds are classified as follows: (i) a derivative group of the formula I wherein $\ensuremath{R_{\!2}}$ to Rs are OH and R1 varies, includes quercetin where R1 is OR, avicularoside where R_{1} is $0\text{-}\alpha\text{-}L\text{-}arabinofuranose,}$ quiajaverin where R₁ is O-arabinopyranose, hyperoside where R_1 is $O-\beta-D$ -galactopyranose, isohyperoside where R_1 is $O-\beta-$ D-galactopyranose, isoquarcitrin where R_1 is O-glucopyranose, multinoside A where R_1 is O-[β -D-glucopyranosyl-(1-4)- α -L-rhamnopyranose], multinoside A acetate where R₁ is (6-0-acetyl)-β-D-glucopyranosyl-(1-4)- $\alpha\text{--}1\text{-}rhamnopyranose, quercitrin where R_1 is $O-\alpha\text{--}L^2$5 rhamnopyranose, rutin where R_1 is $O-\beta-P-rutinose,$ quercetin-3-0-(2"-Q-β-D-glucopyranosyl)-α-Lrhamnopyranoside where R₁ is O-(2"-O-β-D-glucopyranosyl)-α~ quercetin-3-0-(6"-0-galloy1)glucopyranoside where $R_{1}\ \text{is O-}(6"\text{-O-galloyl})\text{-glucopyranose,}$ quercetin-3-0-(6'"-0-p-coumaroyl-3-D-glucopyranosyl-(1-2)α-L-rhamnopyranoside) where R₁ is O-(6'"-O-p-coumaroyl-β-Dglucopyranosyl-(1-2)-α-L-rhamnopyranose, quercetin-3-0-0glucopyranosyl-(1-6)-β-D-glucopyranosyl-(1-4)-α-Lrhamnopyranoside where R₁ is O-D-glucopyranosyl-(1-6)-β-Dglucopyranosyl-(1-4)-a-L-rhamnopyranose, quercetin-3-0-(2"-O-6'"-O-p-(7""-O-β-D-glucopyranosyl)coumaroyl-β-Dglucopyranosyl]-α-L-rhamnopyranoside where R₁ is 0-[2"-0-

PCT/KR01/00368

6

6'"-O-p-(7""-O-β-D-glucopyranosyl)coumarcyl-β-Dqlucopyranosyl]-α-L-rhamnopyranose, quercetin-3-0-[6'"-p $coumaroyl-\beta-D-glucopyranosyl-\beta-(1-4)-rhamnopyranoside$ where R_1 is O-(6'"-p-coumaroyl- β -D-glucopyranosyl- β -(1-4)rhamnopyranose], quercetin-3-0-[α -L-rhamnopyranosyl(1-2)- α -L-rhamnopyranosyl $-(1-6)-\beta-D-glucopyranoside]$ where R_1 is O-[α -L-rhamnopyranosyl(1-2)- α -L-rhamnopyranosyl-(1-6)- β -Dglucopyranose], quercetin-3-0- $(\alpha$ -rhamnopyranosyl $(1-4)\alpha$ -Lrhamnopyranosyl(1-6) β -D-galactopyranoside] where R_1 is 0-(α -rhamnopyranosyl (1-4) α -L-rhamnopyranosyl (1-6) β -Dgalactopyranose], quercetin-3-0-[α -rhamnopyranosyl-(1-2)]~ $[\beta\text{-glucopyranosyl-(1-6)}]-\beta\text{-D-galactopyranoside}$ where R_1 is O-[α -rhamnopyranosyl-(1-2)]-[β -glucopyranosyl-(1-6)]- β -Dgalactopyranose, quercetin-3-0-[α -rhamnopyranosyl-(1-4)- α -15 rhamnopyranosyl-(1-6)- β -galactopyranoside] where R_i is 0- $[\alpha-rhamncpyranosyl-(1-4)-\alpha-rhamncpyranosyl-(1-6)-\beta$ galactopyranose], quercetin-3-0-α-L-rhamnopyranosyl-(1-2)β-D-galactopyranoside where R₁ is O-α-L-rhannopyranosyl-(1-2)-β-D-galactopyranose, quercetin-3-0-β-D-diglucopyranoside where R_I is O-β-D-diglucopyranose, quercetin-3-O-β-Dgalactoside-2"-gallate where R_1 is $O-\beta-D$ -galactoside-2"gallate, quercetin-3-0-β-D-glucopyranoside -(1-6)-β-Dgalactopyranoside where R_1 is $O-\beta-D$ -glucopyranoside-(1-6)β-D-galactopyranose, quercetin-3-O-β-D-glucopyranosyl-(1-3)-α-L-rhamnopyranosyl-(1-6)-β-D-galactopyranoside where R_I is $O-\beta-D-glucopyranosyl-(1-3)-\alpha-L-rhamnopyranosyl-(1-6)-\beta-$ D-galactopyranose, quercetin-3-0-β-D-glucuronide where R₁ is O-β-D-glucuronide, quercetin-3-O-β-D-xylopyranoside where R_1 is O- β -D-xylopyranose, guercetin-3-O-diglucospyranoside where R_1 is O-diglucospyranose, quercetin-3-O-gentiobioside where R_1 is O-gentiobiose, diglucospyranoside quercetin-3-0-glucopyranosylgalactopyranosids where R_i is O-glucopyranosylgalactopyranose, quercetin-3-0neohesperidoside where Ri is O-neohesperidose, quercetin-3-Q-sophoroside where R₁ is O-sophorose, quercetin-3gentiotrioside where R1 is gentiotriose, quercetin-3-methyl ether where R1 is OCH3, quercetin-3-rhamnogentiobioside

PCT/KR01/00369

where R₁ is rhamnogentiobiose, quercetin-3-rhamnoglucoside where R_1 is rhammoglucose, and quercetin-3-sulfate where R_1 is sulfate; (ii) a derivative group of the formula I wherein $R_{\rm I}$ is -CH, three functional groups cut of $R_{\rm I}$ to $R_{\rm S}$ are -OH, and the rest one functional group varies, includes isorhamnetin where R4 is OCH3, quercimeritrin where R3 is O- $\beta\text{-D-glucopyranose}$, rhammetin where R₃ is OCH₃, quercetin-5-O- β -D-glucopyranoside where R_2 is $0-\beta$ -D-glucopyranose, quercetin-7-0- β -D-glucuronopyranoside where 3_3 is O- β -Dglucurcnopyranose, and spireaoside where R_{S} is O-glucose; (iii) a derivative group of the formula I wherein three functional groups out of R_1 to R_3 are OH and the rest two functional groups vary, includes rhamnazin where $R_{\rm 3} \ \text{and} \ R_{\rm 4}$ are OCH3, quercetin-3',4'-di-methyl ether where R4 and R5 are OCH3, quercetin-3,3'-dimethyl ether where $R_1 \ \text{and} \ R_4 \ \text{are OCH}_3,$ quercetin-3,7-dimothyl ether where R1 and R3 are OCH3, quercetin-3-0-(2"-0-(6'"-0-p-coumaroy1)-\$-D-glucopyrancsy1) $-\alpha$ -L-rhamnopyranosyl-7-0- β -0-glucopyranoside where R₁ is 0-[2"-O-(6'"-O-p-coumarcyl)- β -D-glucopyranosyl]- α -Lrhamnopyranose and R_3 is O- β -D-glucopyranose, quercetin-3-O-[2"-0-6'"-0-p-(7""-0-β-D-glucopyranosyl)coumaroy1-β->glucopyranosyl}- α -L-rhamnopyranoside-7-0- β -Dglucopyranoside where R₁ is O-[2"-O-6'"-O-p-(7""-O-β-D--glucopyranosyl)coumarcyl-β-D-glucopyranosyl]-α-Lrhamnopyranose and R₃ is O-β-D-glucopyranose, quercetin-3-0rutinoside-7-0-3-D-glucopyranoside where R₁ is O-rutinose and R₃ is O-β-D-glucopyranose, quercetin-3-0-α-Larabinopyranosyl-7-0-3-D-glucopyranoside where R_1 is 0- $\alpha\text{-L-}$ arabinopyranosyl and R3 is O-3-D-glucopyranose, quercetin-7-O-β-D-glucopyranoside-3-O-sophoroside where R₁ is Osophorose and R₃ is O-\$-D-glucopyranose, quercetin-3-Ogalactopyranosyl-7-0-diglucopyranoside where Rz is 0galactopyranose and R₃ is O-glucopyranose, quercetin-3-0glucopyranosyl-7-diglucopyranoside where R₁ is 0glucopyranose and R_3 is 0-glucopyranose, quercetin-3,7-diglucopyranoside where R_1 is glucopyranose and R_3 is glucopyranose, quercetin-3-gentiobiosyl-7-glucopyranoside

PCT/KR01/00369

8

where R_1 is gentiobiose and R_3 is glucopyranose, and quercetin-3,4'-di-0- β -D-glucopyranoside where R_1 and R_2 are O- β -D-glucopyranose; and (iv) a derivative group of the formula I wherein more than three functional groups vary, includes quercetin-3,4',7-trimethyl ether where R_2 , R_3 and R_4 are OH, and quercetin-3,3',4',7-tetramethyl ether where R_1 , R_3 , R_4 and R_5 are CCH₃, and R_2 is OH.

Quercetin having same OH groups in R_1 to R_5 of the above general formula(I) is a phenolic compound found in over 4000 kinds of plants in nature and is known as one of the phytoestrogens. It has a molecular formula of $\text{C}_{15}\text{H}_{10}\text{O}_{7}$ with resonance structures and a molecular weight of 302.33 g/mole and also known as vitamin P following the chemical structure identification in 1936. Quercetin is a rutin, a glycoside wherein sugar is linked via β -linkage and widely distributed in plants such as clover flower, pollen of common ragweed, and shell and stem of various plants, as well as in onion, kale, broccoli, lettuce, tomato, and apple. Quercetin has been verified not only to play an important role in maintenance of capillary wall integrity and capillary resistance(see: Gabox at al., Plant Flavonoids in Biology and Mcdicine II: Biochemical, Cellular, and Medical Properties, 280: 1-15, 1988; Havsteen et al., Biochemical Pharmacology, 32:1141-1148, 1983) but also to have antioxidation activity, vitamin P activity, ultraviolet absorbing activity, antihypertensive activity, antiarrhythmic activity, antiinflamatory activity, antiallergic activity, anticholesteremic suppressive activity on liver toxicity, and therapeutic effect on infertility, thus, it may be expected to use quercetin widely in foods, medical and pharmaceutical products, and cosmetics. However, there has been no report on the use of quercetin for prevention and treatment of osteoporosis.

PCT/KR01/00368

9

The therapeutic agent for osteoporosis of the invention comprising an active ingredient of quercetin derivative is illustrated below.

In order to search for the effects of quercetin derivatives on proliferation of osteoblasts and osteoclasts, the present inventors compared the effect of quercetin with that of phytoestrogen genistein which is known to be an effective agent for treatment of osteoporosis, and have found that quercetin has superior effects to genistein for activation of osteoblast proliferation, increase of alkaline phosphatase activity, and inhibition of osteoclast proliferation.

15 Furthermore, in ovariectomized rats, administration of quercetin derivatives has been found not to bring about changes in hormone level, proving that quercetin is a safe agent not causing uterine hypertrophy, an adverse side effect of estradiol which is being used as a therapeutic agent for osteoporosis currently. Also, quercetin derivatives were shown to be more effective than estradiol on increase of trabecular bone area of tibia which is apt to drastic change in trabecular bone area, and to have no adverse effect on hematopoietic function and immune system.

Therefore, quercetin derivatives of the invention, based on above results, have been found not only to have superior effects to currently using phytoestrogen genistein for activation of osteoblast proliferation and inhibition of osteoclast proliferation but also to have little side effects, bring about little change in hormone level and have no adverse effect on hematopoietic function and immune system, substantiating the use of quercetin derivatives as a therapeutic or preventive agent for osteoporosis.

Formulation

PCT/KR01/00368

10

The said quercetin derivatives having superior effect on treatment of osteoporosis may be mixed with pharmaceutically acceptable excipients including binders such as polyvinylpyrrolidone, hydroxypropylcellulose, etc., disintegrating agents auch as carboxymethylcellulose, sodium glycolate starch, etc., diluting agents such as corn starch, lactose, soybean oil, crystalline cellulose, mannitol, etc., lubricating agents such as magnesium stearate, talc, etc., sweeteners such as sucrose, fructose, sorbitol, aspartame, etc., stabilizing agents such as sodium carboxymethylcellulose, α - or β cyclodextrin, vitamin C, citric acid, white wax, etc, such preservatives as paraoxymethylbenzoate, paraoxypropylbenzoate, sodium benzoate, etc., and arcmatics such as ethylvanillin, masking flavor, flavonomenthol, hero flavor, etc. to prepare pharmaceutical formulations for oral or parenteral administration such as tablets, capsules, soft capsules, liquids, ointments, pills, powders, suspensions, emulsions, syrups, suppositories or injections. Also, to augment efficacy of prevention and treatment of osteoporosis, calcium or vitamin D_3 may be added to the formulations. For parenteral administration of the pharmaceutical preparation of the invention, subcutaneous, intravenous, intramuscular or intraperitoneal injection may 25 be employed. For parenteral administration, quercetin derivative may be mixed with stabilizer or buffer in water to prepare solution or suspension which can be produced as single-dose formulations of ampule or vial.

30 Dosage

The effective amount of quercetin in the therapeutic agent for osteoporosis of the invention is 2 to 20mg/kg, preferably 8 to 12mg/kg, which may be administered to the patient more than once a day depending on the patient's age, gender, degree of seriousness, way of administration, or purpose of prevention.

PCT/KR01/00368

11

<u>Safety</u>

The toxicity of the quercetin derivatives of tha invention has been reported in the literature(see: M. Sullivan et al., Proc. Suc. Exp. Biol. Med., 77:269, 1951) for the cases of oral administration and intraperitoneal administration to the mice, and LD30 of orally administered quercetin was not less than 160mg/kg, approving that 10 quercetin is safe. In the present invention, liver, kidney, brain, uterus, skin and tibia were examined for the side effect of quercetin, which revealed that the weight of liver, kidney, brain, skin and tibia was not affected, moreover, uterine hypertrophy, a side effect of currently used therapeutic agents, was not observed with quercetin, proving that quercetin derivative as a hormone preparation can be used safely as a therapeutic agent for osteoporcais.

The present invention is further illustrated in the following examples, which should not be taken to limit the scope of the invention.

Example 1: Effect of quercetin on osteoblast proliferation

To analyse the effect of quercetin on osteoblast proliferation, human osteoblast-like cell line Saos-2 was employed and a phytoestrogen genistein was employed as a comparative agent which has been intensively studied as a 30 therapcutic agent for osteoporosis.

Example 1-1: Selection and culture of osteoblasts

Saos-2 cell line which has similar properties to 35 osteoblasts was obtained from Korean Cell Line Bank affiliated to the Cancer Research Institute of School of Medicine, Seoul National University.

PCT/KR01/00368

12

Saos-2 cells were seeded in a RPMI 1640 medium(Gibco BRL, U.S.A.! supplemented with 10%(v/v) FBS, 100unit/ml penicillin, 100 $\mu\text{g/ml}$ streptomycin and grown to form a monolayer in an incubator at 37%C under an environment of 5%(v/v) CO₂ and saturated humidity. The culture was fed with fresh medium 2 to 3 times a week and subcultured once a week using 0.25%(v/v) trypsin.

10 Example 1-2: Cell proliferation depending on concentrations of the agents

Saos-2 cells were distributed into a 96-well plate(20,000 cells/well) and quercetin in 1% DMSO was added to a final concentration of 10^{-2} to 10^{-9} mg/ml, 6 wells per each concentration. As a control group, cells without quercetin were used, and as a comparative group, the cells treated with various concentrations of genistein, being studied as a therapeutic agent for osteopocosis, were used. Cells were grown in an incubator at 37°C for 3 days and incubated 4 more hours under the same condition after MTT(3-[4,5-dimethylthiazol-2-yl]-2,5adding diphenyltetrazolium bromide, Triazolyl Blue) to a concentration of 0.05mg/ml. Then, purple colored formazan formed in proportion to the number of viable cells was dissolved in DMSO and measured OD at 550nm employing ELISA reader.

Cell proliferation rate(*) was evaluated by calculating the ratio of the OD of quercetin added well to the OD of control well, wherein, average value of ODs from 6 wells treated with the same concentration of quercetin was employed(see: Table 1).

35 cell proliferation rate(%) = {(average value of OD at 550nm of quercetin-treated wells - average value of OD at 550nm

PCT/KR01/00368

13

of empty wells)/average value of OD at 550 nm of control wells}X100

<u>Example 1-3</u>: Analysis of alkaline phosphatase(AL3) activity

Since osteoblasts have call specific alkaline phosphatase activity, the effect of quercetin of the invention on ALP activity in osteoblasts was evaluated as follows: the number of cells, concentration of tested agent, and culture condition were same as those used in MTT experiment of Example 1-2, and cells were harvested after 3 day-incubation. Genistein was used as a comparative agent. ALP activity was evaluated by analysing changes of OD at 405nm result from hydrolysis of p-nitrophenylphosphate to p-nitrophenol and phosphate(see: Table 1).

Table 1: Effect of quercetin on osteoblast proliferation

Concent	Quer	cetin	Geni:	stein	
ration	(% of control group)		(% of control group)		
(mg/ml)	MTT assay	ALP activity	MTT assay	ALP activity	
	<u> </u>				
Control group	100.0 ±2.5	100.0 ±1.6	100.0 ±0.6	100.0 ±7.3	
1 ×10	93.1 ±0.8*	98.1 ±0.0	91.3 ±0.6*	106.1 ±6.4	
1 ×10-9	93.9 ±0.8	104.4 ±3.9	96.9 ±2.7	101.5 ±8.8	
1 ×10-7	98.6 ±1.0	101.2 ±3.1	95.9 ±1.6	109.3 ±9.6	
I ×10-6	96.0 ±1.0	127.2 ±3.5**	90.5 ±0.9**	103.8 ±8.7	
1 ×10-5	95.8 ±1.1	116.5 ±3.7	97.3 ±1.6	113.5 ±7.3	
1 ×10 ⁻⁴	96.5 ±0.8	113.5 ±2.3	95.7 ±0.7	121.1 ±6.2	
1 ×10-3	98.3 ±0.8	107.3 ±1.5	85.5 ±1.1**	98.8 ±6.9	
1 ×10 ⁻²	108.6 ±2.2**	106.1 ±4.3	66.2 ±2.8**	62.3 ±3.4	

^{0 *:} p<0.05

^{**:} p<0.01

PCT/KR01/00368

14

As shown in Table 1 above, in the cell proliferation experiment using MTT method, the cells treated with various concentrations of quercetin in the range of lx10⁻⁹ to lx10⁻³ mg/ml did not show any difference from the control cells which were not treated with the agent, while quercetin showed maximum cell proliferation effect of 109% of control cell proliferation at a concentration of lx10⁻³ mg/ml(p<0.01). On the other hand, genistein, a comparative agent, showed 91%(p<0.05) at a concentration of lx10⁻⁴mg/ml, 90.5%(p<0.01) at a concentration of lx10⁻⁴mg/ml, and 66%(p<0.01) at a concentration of lx10⁻²mg/ml, implying that genistein exert rather inhibitory effect than stimulatory effect on proliferation of osteoblasts.

In the experiment of assaying ALP activity, quercetin showed its maximum ALP activation effect of 1278(p<0.31) of control ALP activity at a concentration of 1x10-4mg/ml, while genistein showed its maximum ALP activation activity of 121% at a concentration of 1x10-4mg/ml, indicating that the ALP activation effect of quercetin of the invention is about 100 fold higher than that of genistein. Therefore, quercetin of the invention is more effective on the stimulation of osteobiast proliferation and activation of ALP activity than genistein which is studied intensively as a therapeutic agent for osteoporosis in recent years.

Example 2: Effect of quercetin on osteoclast proliferation

To examine whether quercetin have inhibitory effect on the proliferation of osteoclasts, experiments were carried out as followings.

35 Example 2-1: Selection and culture of osteoclasts

PCT/KR01/00368

15

ICR mice(Korea Research Institute of Chemical Technology, Taejon, Korea) were fed with calcium deficient diet(ICN Biomedicals, Inc., Ohio, U.S.A.) for 4 weeks to activate osteoclasts. The right and left tibiae and femurs of the calcium deficient rats were removed avoiding contamination of surrounding muscle tissues. Femurs and right and left tibiae, classified on the clean bench and kept on ice separately, were added into the α -MEM containing 100 $\mu g/ml$ streptomycin and then vigorously shaken respectively to extract osteoclasts into the medium. After kept on ice for 5 minutes, the cell suspension was centrifuged at 8COxg for 3 minutes and the cell pellet was resuspended in a $\alpha\textsc{-MEM}$ nutrient medium supplemented with 10% FBS, 100 $\mu\mathrm{g/ml}$ streptomycin and 100unit/ml penicillin. The cell suspension was distributed into wells of a 24well plate at a cell number of 3.5x10⁵/well.

<u>Example 2-2</u>: Cell proliferation depending on concentrations of quercetin

To the osteoclasts obtained in Example 2-1 above, quercetin was added to yield concentrations of 1x10° to 1x10°2mg/ml. On day 2, the cells were subjected to tartrate-resistant acid phosphatase(TRAP) staining using a commercially available kit(Sigma Chemical Co., U.S.A.), followed by counting of osteoclasts which are TRAP-positive multinucleated cells (MNC), judged by more than three nuclei in a cell stained red(sec: Table 2).

30 Table 2: Effect of quercetin on osteoclast proliferation

Concentration (mg/ml)	Number of osteoclast (% of control group)
Control group	100.0±8.1
1×10-4	100.9±1.8
1×10 ⁻⁶	96.8±2.7
1×10°4	80 6+3 2

PCT/KR01/00368

16

1×10 ⁻³	61.1±4.1*
1×10 ⁻²	24.7±5.7**
** n<0.05	

**: 0<0.01

As shown in Table 2 above, while quercetin at 5 concentrations between 1x10⁻⁴ to 1x10⁻⁴mg/ml exerted little inhibitory effect on the osteoclast proliferation, the cell numbers at quercetin concentration of 1x10⁻³mg/ml and 1x10⁻²mg/ml was 61%(p<0.05%) and 25% of control cell number respectively, showing that quercetin exerted remarkable 10 inhibitory effect on the osteoclast proliferation.

Based on the results of Examples 1 and 2, it was clearly demonstrated that quercetin is a potential therapeutic agent for osteoporosis which exerts stimulatory effect on osteoblast proliferation and inhibitory effect on osteoclast proliferation at a concentration of 10⁻²mg/ml.

Example 3: Effect of quercetin on ovariectomized rats

Female SD(Sprague-Dawley) rats, a model animal for type I osteoporosis occurring after menopause were employed for evaluating pharmacological effectiveness of quercetin. Female rats(10 weeks old) weighing 200 to 300g, 25 obtained from the Korea Research Institute of Chemical Technology were employed as experimental animals. Experiment was carried out by the procedure which comprises removing ovary, administration of agents to the each group of rats, and at certain days after ovariectomy, 30 the rate were sacrificed and subjected to analyses including measurement of body weight, examination of internal organs, measurement of trabecular bone area, complete blood count, and biochemical analyses of plasma.

35 Example 3-1: Ovariectomy and administration of the agents

PCT/KR01/00368

17

Rats of control group and test group, except Sham group(normal group), were overlectomized as follows: a female rat was systemic anesthetized by intramuscular 5 injection with 5mg/100g Ketamin(Yuhan Corporation, Korea) and lmg/100g Xylazine(Beyer Korea, Korea) to the femur muscle of left and right hind limbs, and then, fur of lower abdominal region was shaved, operation area was sterilized with Potadin liquid(Iodine, Samil Pharm. Co., 10 Ltd., Korea) in lying position, about 2cm of abdominal skin, abdominal muscle, and peritoneum was cut in the middle under aseptic condition, ovary was exposed using sterilized forceps, followed by removal of both left and right ovaries after ligaturing of oviducts using silk threads. Subsequently, 0.3ml of antibiotics(Sulfaforte-4, Yoonee Chemical Co., Ltd., Korea) was injected intraperitoneally to prevent infection, and then peritoneum, andominal muscle and skin were sutured with silk threads or mylon threads.

The Sham group, animals operated upon for the surgery as in the ovariectomized rats except for removing ovary, were employed to compare the changes caused solely by ovariectomy in control group which were ovariectomized but no agent was administered. Control group was employed to compare the changes caused by administration of agents in test group which were ovariectomized and administered with testing agents.

When test agents were administered, for a certain period of time before and after administration, 1.5ml of blood was sampled from tail vein using a catheter(B.D.Co.: 24G) and subjected to complete blood count(Coulter Co.: JT) and biochemical analyses of plasma(Crone Co.: Airon® 200). During autopsy, blood was sampled from caudal venae cavae and subjected to the analyses above. And then, each sample was frozen to store for measurement of trabecular bone area of femur and examination of internal organs.

PCT/KR01/00369

18

One week after operation, rats in Sham group and control group were intraperitoneally injected with 10% Tween 80 solution, the rats in E2 group were injected with 17β-estradic1 at a concentration of 1 μg/kg/day, the rats in test group were injected with quercetin or genistein at a concentration of 1Cmg/kg/day for 9 weeks, and the rats in each group were subjected to body weight measurement once a week. During the period of administration, blood was sampled once a week. After 9-week administration, entire blood was withdrawn with heparin treatment. Following complete blood count(CBC), the blood was centrifuged at 3,000rpm for 20 minutes to obtain plasma which was stored at -70°C until use. For measurement of bone mineral density, the lumbar spine L5 and L6, and right tibla were removed and stored separately in 4%(v/v) formalin solution.

Example 3-2: Body weight change depending on quercetin administration

The body weight of the rats in Sham group, E2 group treated with 17β-estradiol and test group treated with quercetin or genistein respectively, was measured once a week for 10 weeks after operation(see: Table 3).

25 <u>Table 3</u>: Measurement of body weight changes depending on drug administration

			Weight (g)		
Time (week)	Control group	Sham group	E2-treated group	Quercetin -treated group	Genistein~ treated group
Before operat ion	.05	220.70±4.6 3	1	57	217.55±7.2 4
1 after operat ion	244.98±3 .00	231.51±4.6 8	249.50±8.1 6	241.73±4. 83	242.12±5.9 6

PCT/KR01/00368

19

2 after operat	274.29±3 .68**	236.40±5.0 6**	264,97±8.3 5	271.70±5. 79**	270.00±8.0 5
ion					
3 after operat ion	.74**	245.56±4.7	279.87±8.1 5**	295.00±3. 89**	296.20±7.6 8″
4 after operat ion	315.20±3 .84**	248.96±5.0 2***	292.83±9.2 5"	312.07±5. 95"	310.80±7.8 0"
5 after operat ion	320.3C±4	255.43±5.1 4"**	296.96±9.4	320.25±6. 76	317.29±7.9 3"
6 after operat ion	329.03±5 .05**	261.49±6.4 6****	304.49±8.4 0**	326.68±6. 73"	327.19±8.3 1"
7 after operat ion	337.39±5 .93**	264.78±5.5 3**##	313.04±8.7 3"	333.25±7, 61**	332.80±9.2 3"
8 after operat	340.01±6 .60"	268.16±5.4	315.87±8.3 2"	335.09±6. 65**	336.38±9.0
g after operat	347.96±7 .58"	273.81±4.5	319.95±9.4	343.02±6. 96**	342.71±8.2 6**
10 after operat	356.73±7	275.22±4.3	320.00±5.9	346.27±6. 39**	347.23±7.5 7"

^{*:} p<0.05, **: p<0.01, compared with before operation

As shown in Table 3, body weight of Sham group began to increase 3 weeks(p<0.05) after operation and that of control group began to increase 2 weeks(p<0.01) after operation. That is, control group showed rapid increase of body weight compare to Sham group, and such increase of body weight was slowed down after administration of estradiol, and E2 group showed slower increase of body

^{#:} p<0.05, ##: p<0.01, compared with control group

PCT/KR01/00368

20

weight compare to control group(p<0.05) 20 weeks after operation. Meanwhile, the test group administered with phytoestrogen quercetin or genistein at a concentration of 10mg/kg/day respectively showed rapid increase of body weight even after removing ovary similar to control group. Thus, quercetin administration was found not to bring about meaningful changes in hormone level in the body.

Example 3-3: Changes in the weight of internal organ by quercetic

To find out quercetin effect on internal organ of test animal, liver, kidney, brain, uterus, skin, and tibla were removed from the test animals administered with test agents for 9 weeks after operation and wet weight of each organ was measured (see: Table 4).

Table 4: Changes in the weight of internal organ after drug

	Control	Sham group	E2- treated group	Quercetin- treated group	Genistein- treated group
Liver (g)	9.84±0.3	9.52±0. 48	9.22±0.4 3	9.07±0.30	10.03±0.36
Kidney (g)	1.95±0.0	1.91±0. 05	1.85±0.0 9	1.84±0.05	1.83±C.03
Brain (g)	2.03±0.0	1.93±0. 02	1.98±0.0 5	1.98±0.04	1.98±0.03
Tibia (g)	0.559±0. 025	0.514±0 .013	0.504±0. 019	0.554±0.01 9	0.537±0.00 8
Skin (mg)	193±7	169±8	193±6	197±11	188±9
Uterus (mg)	79±4	450±29**	279±10**	85±6	106∓3

**: p<0.01

As shown in Table 4, in case of the weight of liver, kidney, brain, tibia, and skin, normal Sham group, ovariectomized control group and test group did not show

PCT/KR01/00368

21

differences among groups. However, in case of weight of uterus which is affected by the estrogen secreted from ovary, ovariectomized control group showed significant decrease(p<0.01) compare to Sham group, and administration of E2 after removing ovary suppressed atrophy of uterus(p<0.01) compare to control group. Administration of phytoestrogen quercetin or genistein did not give rise to change in weight of uterus, on the other hand, E2 which is a currently used therapeutic agent for osteoporosis showed side effect such as uterine hypertrophy, showing that quercetin can be used safely as a therapeutic agent for osteoporosis without adverse side effect.

Example 3-4: Changes in the trabecular bone area by quercetin

Trabecular bone area(TBA) of lumbar and tibia removed from the rats of each group which was troated with various agents for 9 weeks were measured as follows: that is, using a digitalizer of quantitative image analysis system(Wild Leitz Co.), image of each trabecula was obtained on computer monitor by drawing a contour of the trabecula, and then, using a computer, calculated were average areas of trabeculae within a rectangle of 2×10⁶ km² area wherein the width is about 2/3 of the length of growth plate which located underneath of growth plate at proximity of tibia. Also, following the number of trabeculae within the rectangle were obtained, average area was multiplied by the number of trabeculae to obtain trabecular bone area of each sample bone, which was analyzed statistically(see: Table 5).

Table 5: Changes in the trabecular bone area of tibia depending on drug administration

	TBA (×10 ⁴ μ m ²)	Change Rats(%)
Control group	34.62 ±2.62	100.00 ±7.55

PCT/KR01/00368

22

Sham group	85.55 ±5.31**	247.07 ±15.33"
E2-treated group	51.40 ±2.28	148.46 ±6.59
Quercetin- trested group	55.52 ±7.68	160.34 ±22.17*
Genistein- treated group	47.65 ±2,07	137.62 ±5.98

^{*:} p<0.05,

As shown in Table 5, in case of tibia, the TBA of control group was 34.62xl04 µm² which is a significantly decreased value compare to normal Shan group of 85.55xl04 µm² (p<0.01), showing that ostooporosis have occurred in control group, and such decreased TBA was increased again by treatment with E2, quercetin or genistein to 148%, 160%, and 138% of TBA of control group respectively, especially in case of quercetin, remarkable increase of TBA was monitored(p<0.05).

TBAs of lumbars removed from the animal treated with 15 test agents for 9 weeks were measured employing the same method above(see: Table 6).

<u>Table 6</u>: Changes in the trabecular bone area of lumbars depending on drug administration

20

	TBA (×10 μm²)	· Change Rate(%)
Control group	67.53 ±2.31	100.00±3.42
Sham group	93.70 ±5.29**	138.76±7.84"
E2-treated group	89.16 ±2.83**	132.04±4.19"
Quercetin-treated group	87.38 ±4.53	129.40±6.71
Genistein-treated	86.58 ±3.00°	128.23±4.45

^{*:} p<0.05,

^{**:} p<0.01

^{**:} p<0.01

PCT/KR01/00368

23

As shown in Table 6, in case of lumbar, the TBA of control group was 67.53x10 \(^4\mu^2\) which is a decreased value compare to Sham group of 93.70x10 \(^4\mu^2\) (p<0.01), but, such decreased TBA was increased again by treatment with E2, quercetin or genistein to 122 \(^4\mu(p<0.01)\), 129 \(^4\mu(p<0.05)\) and 128 \(^4\mu(p<0.05)\) of TBA of control group respectively, showing that these test agents exerted suppressing effect on decrease of TBA caused by ovariectomy. Especially, of quercetin showed more significant increase of TBA in tibia which is apt to drastic change in TBA than E2 a currently used therapeutic agent for osteoporosis, showing that quercetin is a more effective therapeutic agent not causing uterine hypertrophy which is an adverse side effect caused by E2.

Example 3-5: Complete blood count

abnormality of the body was measured to find out abnormality in test animals caused by administration of agents. That is, to find out changes in hematopoiesis of test rats, measured were red blood cell(RBC) count, concentration of hemoglobin(Rb) and hematocrit(Rt) of blood samples obtained from the rats prior to operation and the rats 10 weeks after administrating agents following operation, and to find out changes in immune system such as inflammation and necrosis of tissues, measured were white blood cell count, lymphocyte count, monocyte count, and granulocyte count(see: Table 7).

PCT/KR01/00368

24

Ope Control Sham E2- Concrest Control Concentration of memoglobin (Rb) (\$\frac{4}{3}\) (\$\frac{4}{3}\)	tec p ± 3 ± 3 :0.2
Seed blood Cell(RBC) count Cross	p ± 3 3
Red blood cell (RBC) count (X10² cells/µ 1) Concentration of hemoglobin (Rb) (g/dl) et (8) (8)	± 3 ± 3 :0.2 :0.2
Red blood cell(RBC) count (X10 ⁴ cells/µ1) aft (,08±0. 6.75±0. 6.97±0. 7.13± 7.17 Concentration of cell (,08±0. 6.75±0. 6.97±0. 7.13± 7.17 Left (,09±0. 15.75±0. 15.85±0. 16.00±0.3 15.82±0.2 2.2 2.2 2.2 2.2 2.2 2.2 2.2 2.2 2.2	3 ± 3 :0.2 :0.2
College Coll	± 3 :0.2 :0.2
(X10 ⁴ cells/µ 1) er 7,08±0. 6.75±0. 6.97±0. 7.13± 7.17 Concentration of 0er 0.21 2.0 2.4 0 7.19 Remajobin(Rb) (g/dl) er 2.0" 48" 14.3±0 14	0.2
(X10° cells/µ 1) er 09 24 14 0.15 0.15 0.1 Concentration of 12, 20 24 0.0 1 5.75±0 15.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±0 1 51.05±0 16.00±	0.2
Concentration of ore 21 20 20 24 0 7 hemoglobin(Hb) (g/dl) er 20 48 21 22 22 2 2 2 Rematocrit(Ht) (%) 48 61 25 34 45 22 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2 2	0.2
Ore .21 .20 .24 .0 .7	0.2
hemoglobin(Hb)	0.6
(g/d1) er .20" .48" .29" 2* 2* 2* 2* 48* (3.09±0 43.11±0 43.62±0.8 42.76± (5.09±0 43.11±0 43.62±0.8 42.76± (5.00±0 48 .61 .55 .3 .5 .3 .9 .40± (5.00±0 48 .61 .55 .3 .9 .40± (5.00±0 48 .61 .55 .3 .9 .40± (5.00±0 48 .61 .72" 8* 6* 6* .40± (5.00±0 48 .50 .72" 8* 6* 6* .40± (5.00±0 48 .50 .72* .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9 .9	0.6
(g/dl) er 2.0" .48" .29" 2 2" Rematocrit(Ht) co 4.8 .61 .55 .3 .8 .61 .60 (1.00 co 6.00 co 6.	0.6
Hamatocrit (Ht) Def 43.34±0 43.09±0 43.11±0 43.62±0.6 42.76± (*) aFt 39.48±t 38.39±1 38.86±0 41.10±0.6 40.66± aFt 39.48±t 38.39±1 38.86±0 41.10±0.6 40.66± aFt 26.31±4 25.61±3 23.14±1 20.28±3.7 27.30± call count (×10° cella/µ 1) (×10° cella/µ 1) er 63.2 64.2 7.72* aFt 26.31±4 20.28±3.7 27.30± aFt 3.56±2 12.74±2 13.26±0 18.50±7.6 21.50± aFt 3.88* .97* 0.3 3.3 aFt 3.88* .97* 0.3 aFt 3.88* .98* .98* .98* .98* .98* .98* aFt 3.88* .98* .98* .98* .98* .98* .98* .98* aFt 3.88* .98*	
Rematocrit (Ht) Oro .48 .51 .55 3 5	
(%) aft 39.48±t 60° 24° 72° 8° 6° 6° 24° 120±0.5 40.65° 6° 24° 120±0.5 40.65° 6° 6° 24° 120±0.5 40.65° 6° 6° 24° 120±0.5 40.65° 6° 6° 6° 120±0.5 40° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6° 6°	n. 5
er .60" .24" .72" 8" 6"	n . s
White blood call count (X10° cells/E I) bef ore call count (X10° cells/E I) 25.13±4 (25.61±3) 23.14±1 (20.28±3.7) 27.30±3 63 .64 .50 7 5 5±t (X10° cells/E I) 12.74±2 (13.26±0) 18.50±7.6 (21.50±7.6) 21.56±2 (2.74±2) 85 .97° 0 0 3	
white blood call count (X10° calls/µ l) er .53 .54 .50 .7 .5 .5 .7 .5 .5 .7 .7	
White blood call count (X10° calls/µ l) ore 63 .54 .50 7 5 aft 21.66±2 l2.74±2 l3.26±0 l8.50±7.6 l2.50± 3.85° 23.86° .97° 0 3.85° 37° 0 3.85° 37° 0	4.8
call count (X10' cells/µ 1) aft 21.66#2 12.74#2 13.26#0 18.50#7.6 21.50# 0 3	
(×10° cells/μ l) er .85 .86° .97° 0 3	2 6
bef 22.14±4 18.04±2 17.80±1 16.78±3.5 19.685	4.5
Lymphocyte ore .49 .38 .72 2 2	
count aft 21.20±9 10.20=2 10.23±0 15.00±7.7 15.25=	3 2
$(\times 10^3 \text{cells/} \mu \ 1)$ $\begin{pmatrix} \text{arc} & 21.20 \pm 9 \\ \text{ex} & .00 \end{pmatrix}$ $\begin{pmatrix} 10.20 \pm 2 \\ .88 \end{pmatrix}$ $\begin{pmatrix} 10.23 \pm 0 \\ .96 \end{pmatrix}$ $\begin{pmatrix} 15.00 \pm 7.7 \\ 15.25 \pm 0 \\ .96 \end{pmatrix}$	3,2
bef 1.02±0. 0.73±0. 1.44±0. 0.65± 0.77	
Monocyte count Ore 18 17 29 0.07 0.0)
(×103cells/µ 1) aft 1.10±0. 0.95±0. 1.02±0. 1.00± 0.80	±
er 21 14 24 0.20 0.1	•
bef 2.99±0. 2.83±0. 3.67±0. 2.80± 2.23	
Granulocyte ore 44 39 40 0.30 0.1	_
GOUNT 015 44 39 40 0:33 0:1	١.
(×103cells/µ1) aft 2.52±0. 1.93±0. 1.99±0. 2.43± 2.36	
(A.5 Cells/p.1) er 21 26 25" 0.12 0.3	±

^{*:} p<0.05,

As shown in Table 7, RBC count did not show any changes before and after operation in all groups, and concentration of hemoglobin and hematocrit were decreased after operation in all groups. White blood cell count did not show any changes before and after operation in quercetin or genistein treated groups, but decreased in Sham group and 82 group after operation. Also, lymphocyte

^{5 **:} p<0.0

WO 02/17909

PCT/KR01/00368

25

and granulocyte count showed rapid decrease in B2 group only, and momocyte count was stayed same in entire groups. Thus, quercetin was found to be a safe agent not disturbing hematopoiesis and immune system of the body.

Example 3-6: Biochemical changes of plasma by quercetin

Since blood reflects the condition of body, safety of quercetin in the body was evaluated by measuring biochemical parameters: that is, blood samples were obtained from the rat prior to operation, one week after operation, and 10 weeks after operation, and 10 weeks after operation, and measured wore levels of alkaline phosphatase(ALP), calcium, inorganic phosphate, blood urea nitrogen(BUN), creatinin, total cholesterol, NDL-cholesterol and LDL-cholesterol(see: Table 8).

Table 8: Changes in biochemical parameters in plasma depending on drug administration

	gebeu	grud on c	irug admi:	nistratio	n	
·	Operati on	Control group	Sham group	52- treated group	Quercetin -treated group	Genistein- treated group
Concent	before	262.75±23 .31	245.59±22 .05	196.01±28	232.83±20 .27	208.85±19. 72
ration of ALP	i week after	265.75±22 .78	215.18±20 .22	195.24±27 .87	226.67≔23 .20	212.10±17. 92
(U/dL)	10 weeks after	198.31±14 .64	135.09±10	123.59±22 .18	156.42±13 .08	127.14±9.9 5****
Concent	before	10.48±0.4 3	10.57±0.5 5	10.86±0.4 0	10.73±0.4	10.61±0.69
ration	i week	9.98±0.34	10.35±0.1 7	10.03±0.1	8.37±0.24	8.97±0.29
calcium (mg/dL)	10 weeks after	10.83±0.1 6	11.79±0.2	11.20±0.1	10.26±0.1	10.44±0.22
Concent ration	before	6.52±0.39	6.87±0.62	6.90±0.52	6.79±0.66	7.18±0.48
of increan	1 week after	6.27±0.31	6.59±0.20	6,13±0.12	6.21±0.18	6.47±0.16
ic phospha te (mg/dL)	10 weeks after	4.95±0.41	6.09±0.47	5.51±0.45	5,73±0.58	5.62±0.25*

PCT/KR01/00368

26

Concent ration	before	18.56±0.9 2	17.13±L.1 1	18.36±1.0	17.05±0.6	16.82±0.60
of blood	l week after	0	16.75±0.5 9	6	8	18.26±0.94
nitroge n(BUN) (mq/dL)	10 weeks after	21.20±1.0 6	19.23±0.8 4	19.99±0.8 6	18.19±0.4 l	18.32±0.86
Concent	before	C.54±0.05	0.56±0.C6	0.55±0.05	0.57±0.05	0.51±0.04
ration of	1 week after	C.54±0.05	0.62±0.C4	0.57±0.03	Q.39±0.01	0.84±0.02+
in (mg/dL)	10 weeks after	G.78±0.03	J. HC±0.C3	0.81±3.03	0.82±0.04	0.82±0.04**
Concent ration	before	72.66±5.0	79.67±1.7	76.79±2.8 0	3	85.51±5.45
of total	l week after	93.32±4.7	79.75±2.4	93.53±4.1 7	85.84±3.8 2	91.56±3.65
cholest erol (mg/dL)	10 weeks after	120.44±5. 210005	88.60±4.8	115.05±5. 75***	107.73±2. 24**	121.07±6.5
Concent	before	53.78±2.7	52.33±2.6	52.30±2.0 1	53.38±3.1 4	61.12±3.57
ration of HDL- cholest	l week after	46.20±0.6	41.69±1.4 7	49.03±3.3 7	42.49±4.8 5	35.26±1.92
erol (mg/dL)	10 weeks after	29.60±2.6 3*#\$\$	22.32±2.4 9****	24.94±2.7 2****	25.13±2.7 8**	29.27±1.98
Concent	hefore	18.88±3.1	26.63±3.0	24.49±1.6	24.17±3.1 3	24.39±3.63
ration of LDL- cholest	1 weak after	42.80±6.4	36.30±0.6	40.50±6.1	40.85±4.8 8	60.47±7.04
erol (ng/dL)	10 weeks	90.84±4.2 7****	69.29±3.0	88.33±4.7	82.60±4.8 5****	91.80±6.57*

^{*:} p<0.05, **: p<0.01, compared with control group

As shown in Table 8, ALP activity which is directly related to bone metabolism showed tendency of decrease with aging in entire groups, especially, in Sham group and genistein treated group, the rats of 10 weeks after operation showed significant decrease of ALP activity and no change in calcium concentration compare to the rats prior to operation and one week after operation. And, the lavel of inorganic phosphate remarkably decreased in the

^{#1} p<0.05, ##: p<0.01, compared with hefore operation

^{\$:} p<0.05, \$\$: p<0.01, compared with 1 week after operation

PCT/KR01/00368

27

rats of 10 weeks after operation compare to the rats prior to operation in control group and genistein treated group.

While the level of blood urea nitrogen which is related to the protein metabolism and muscle volume was maintained at a proper level in entire groups, the level of creatinin increased in entire groups.

The level of total cholesterol which is known to increase in postmenopause women increased in entire groups, although increase in Sham group was relatively low. While the level of HDL-cholesterol decreased with time in entire groups, the level of LDL-cholesterol increased with time, which were found in normal Sham group as well as overfectomized groups.

Thus, the quercetin of the invention was found to be an effective therapeutic and preventive agent for osteoporosis.

 $\underline{\text{Example 4}}$: The formulation of the quercetin preparation

20 Example 4-1: Syrup

The syrup formulation containing 2%(w/v) quercetin, its derivatives or pharmaceutically acceptable salts thereof was prepared as follows: quercetin hydrochloride, saccharine and sugar were dissolved in 80g of warm water, cocled down, and then mixed with a solution containing glycerin, saccharine, aromatics, ethanol, sorbic acid and distilled water. Water was added to the mixture prepared above to give 100ml of syrup formulation of quercetin, 30 whose components are as follows:

 quercetin hydrochloride
 2g

 saccharine
 0.8g

 sugar
 25.4g

 glycerin
 8.0g

 arcmatics
 0.04g

 ethanol
 4.0g

PCT/KR01/00368

sorbic acid 0.4g distilled water a proper quantity

Example 4-2: Tablet

The tablet containing quercetin, its derivatives or pharmaceutically acceptable salts thereof was prepared as follows: 250g of flavonoid derivative of quercetin hydrochloride was mixed with 175.9g of lactose, 180g of potato starch, and 32g of colloidal silicate, and then 10%(w/v) gelatin solution was added. After pulverization, the mixture was passed through a 14-mesh sieve, dried, and mixed with 160g of potato starch, 50g of talc, and 5g of magnesium stearate to give tablets, whose 15 components are as follows:

flavonoid derivative of quercetin hydrochloride 250g lactose 175.9g potato starch 180g 20 colloidal silicate 32g 10%(w/v) gelatin solution a proper quantity potato starch 160g talc 50g magnesium stearate 5g

Example 4-3: Injection

gram of flavonoid derivative quercetin hydrochloride, 0.6g NaCl, and 0.1g of ascorbic acid were dissolved in distilled water to give a final volume of 100ml, and then the solution was put into a vial, which was stemilized by heating at $100\,^{\circ}\text{C}$ for 30 minutes to give the injection. The components of the said injection are as follows:

> flavoroid derivative of quercetin hydrochloride ""1g NaCl 0.6g

25

PCT/KR01/00368

29

As clearly illustrated and demonstrated above, the present invention provides a therapeutic agent for osteoporosis comprising an active ingredient of quercetin derivatives which effectively stimulate osteoblast proliferation and inhibit osteoclast proliferation. The quercetin derivatives of the invention can be practically 10 applied for the treatment and prevention of osteoporosis, since they effectively inhibit osteoclast proliferation and stimulate osteoblast proliferation more than conventional therapeutic agents for osteoporosis, and increase trabecular bone area highly without changing hormone level in body and untoward effects on hematopoietic function and immune system.

20

25

PCT/KR01/00368

30

WHAT IS CLAIMED IS:

 A therapeutic agent for osteoporosis comprising an active ingredient of quercetin derivatives represented by the following general formula(I) and a pharmaceutically acceptable carrier:

$$R_2$$
 O R_1 R_2 O R_3 R_4

wherein,

R₁ is gentiotriose, glucopyranose, Q10 arabinofuranose, O-diglucopyranose, O-galactopyranose, O-galactoside-gallate, C-gentioblose, O-glucopyranose, C-glucuronide, O-nechesperidose, O-rhamnopyranose, O-rutinose, O-sophorose, O-xylopyranose, GCH₃, OH, rhamnogentiobiose, rhamnoglucose or sulfate;

R₂ is OH or O-glucopyranose;

 $R_{\rm J}$ is OCH₁, OH, O-glucopyranose, O-glucuronopyranose or glucopyranose;

R4 is OCH3 or OH; and,

Rs is OCHs, OH, O-glucopyranose or O-glucose.

20

2. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the quercetin derivatives are compounds represented by general formula(I) whose R₂, R₃, R₄ and R₅ are -OH as followings: quercetin, avicularoside, guiajaverin, hyperoside, isohyperoside, isoquercitrin, multinoside A, multinoside A acetate, quercitrin, rutin, quercetin-3-O-

PCT/KR01/00368

31

(2"-O-β-D-glucopyranosyl)-α-L-rhamnopyranoside, quercetin-3-0-(6"-0-galloy1)-glucopyranoside, quercetin-3-0-(6'"-0-p- $\texttt{coumaroyl-}\beta\texttt{-}D\texttt{-}\texttt{glucopyranosyl-}(1\texttt{-}2)\texttt{-}\alpha\texttt{-}L\texttt{-}\texttt{rhamnopyranos}\texttt{ide})\;\text{,}$ quercetin-3-0-D-glucopyranosyl-(1-6)-\$-D-glucopyranosyl-(1-4)-α-L-rhamnopyranoside, quercetin-3-0-(2"-0-6'"-0-p-(7""- $O-\beta-D-glucopyranosyl) \\ coumaroyl-\beta-D-glucopyranosyl] \\ -\alpha-L$ rhamnopyranoside, quercetin-3-0-{6'"-p-coumaroy1-β-Dglucopyranosyl- β -(1-4)-rhamnopyranoside), quercetin-3-0-(α -L-rhamnopyranosyl(1-2)-a-L-rhamnopyranosyl -(1-6)-B-Dglucopyranoside], quercetin-3-0-[α-rhamnopyranosyl(1-4)α-L $rhamnepyranosyl\,(1-6)\,\beta-D-galactopyranoside]\,,\quad quercetin-3-O [\alpha-rhammopyranosyl-(1-2)]-[\beta-glucopyranosyl-(1-6)]-\beta-D$ galactopyranoside, quercetin-3-0-(a-rhamnopyranosyl-(1-4)- α -rhamnopyranosyl-(1-6)- β -galactopyranoside), quercetin-3- $O-\alpha-L-rhamnopyranosyl-(1-2)-\beta-D-galactopyranoside,$ quercetin-3-0-β-D-diglucopyranoside, quercetin-3-0-β-Dgalactoside-2"-gallate, quercetin-3-0-β-D-glucopyranoside quercetin-3-0-β-D-(1-6)-β-D-galactopyranoside, glucopyranosyl- $(1-3)-\alpha$ -L-rhamnopyranosyl- $(1-6)-\beta$ -Dgalactopyranoside, quercetin-3-0-β-D-glucuronide, quercetin-3-O-β-D-xylopyranoside, quercetin-3-0diglucospyranoside, quercetin-3-0-gentiobioside, quercetin-3-O-glucopyranosylgalactopyranoside, quercetin-3-0neohesperidoside, quercetin-3-gentiotrioside, quercetin-3methyl ether, quercetin-3-rhamnogentiobioside, quercetin-3rhamnogluccside, or quercetin-3-sulfate.

- 3. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the quercetin derivatives are compounds represented by general formula(1) whose R_1 is -OH and three functional groups out of R_2 , R_3 , R_4 and R_5 are -OH as followings: isorhammetin, quercimeritrin, rhammetin, quercetin-5-O- β -D-glucopyranoside, quercetin-7-O- β -D-glucoronopyranoside or spireaoside.
 - 4. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1,

PCT/KR01/00368

32

wherein the quercetic derivatives are compounds represented by general formula(I) whose three functional groups out of $R_{1},\ R_{2},\ R_{3},\ R_{4}$ and R_{5} are -OH as followings: rhamnazin, quercetin-3',4'-di-methyl ether quercetin-3,3'-dimethy! ether, quercetin-3,7-dimethyl ether, quercetin-3-0-[2"-0-(6'"-0-p-coumaroy1)- β -D-glucopyranosy1]- α -Lrhamnopyranosyl-7-O-β-D-glucopyranoside, quercetin-3-O-[2"-O-6'"-O-p-(7""-O-β-D-glucopyranosyl)coumaroyl-β-D- ${\tt glucopyranosyl]-\alpha-L-rhamnopyranoside-7-0-\beta-D-}$ quercetin-3-0-rutinoside-7-0-β-Dglucopyranoside, glucopyranoside, quercetin-3-0- α -L-arabinopyranosyl-7-0- β -D-glucopyranoside, quercetin-7-0-\$-D-glucopyranoside-3-0sophoroside, quercetin-3-C-galactopyranosy1-7-0diglucopyranoside, quercetin-3-0-glucopyranosyl-7diglucopyranoside, quercetin-3,7-diglucopyranoside, quercetin-3-gentiobiosyl-7-glucopyranoside or quercetin-3,4'-di-O- β -D-glucopyranoside.

- 5. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, 0 wherein the quercetin derivative is quercetin-3,4',7trimethyl ether or quercetin-3,3',4',7-tetramethyl ether.
- 6. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is selected from the group consisting of polyvinylpyrolidone and hydroxypropylcellulose.
- 7. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a disintegrating agent selected from the group consisting of calcium carboxymethylcellulose and sodium glycolate starch.
- 8. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a diluting agent selected from the group consisting of corn starch, lactose, soybean oil, crystalline cellulose and

PCT/KR01/00368

33

- 9. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a lubricating agent selected from the group consisting of magnesium stearate and tale.
- 10. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a sweetener selected from the group consisting of sucrose, 10 fructose, sorbitol and aspartame.
- 11. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a stabilizing agent selected from the group consisting of sodium carboxymethylcellulose, α- or β-cyclodextrin, vitamin C, citric acid and white wax.
- 12. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the pharmaceutically acceptable carrier is a 20 preservative selected from the group consisting of paraoxymethylbenzoate, paraoxypropylbenzoate and sodium benzoate.
- 13. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1,
 25 wherein the pharmaceutically acceptable carrier is an
 aromatic selected from the group consisting of
 ethylvanillin, masking flavor, flavonomenthol and herb
 flavor.
 - 30 l4. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1, wherein the therapeutic agent is a pharmaceutical formulation for oral or parenteral administration selected from the group consisting of tablets, capsules, soft capsules, liquids, ointments, pills, powders, suspensions, emulsions, syrups, suppositories and injections.

PCT/KR01/00368

34

15. The therapeutic agent for osteoporosis of claim 1 which further comprises calcium or vitamin $D_{\text{0}},$

10

15

20

25

30

35

【国際調査報告】

WO 02/17909

PCT/KR01/00368

A. CLA	SSIFICATION OF SUBJECT MATTER				
	7 A61K 31/353				
According to	International Patent Classification (IPC) or to both usti	onal classification and LPC			
	DS SEARCHED				
Ministern doc IPC7: CO7D	umantation searched (classification system followed by	classification symbols)			
ECT, COTO	, AUIK				
Documentation	on scarched other than minimum documentation to the o	xtent that such documents are included in the	fileds scandard		
	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·				
	a base consulted during the intertnational search (name BSPACENET	of duty time and, where practicable, scarch t	rerms used)		
c. pocui	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT				
Category*	Citation of document, with indication, where app	Relevant to claim No.			
A	JP 63-156720 A (KISSEI CO.) 29, 06. 88, see the w	holo document, (Family; none)	1-15		
A	WO 95/03293 A (CHINOIN L'ID.) 02. 02. 95, see ti	he whole document	t-15		
A	JP 60-048924 A (TAKETA LTD.) 16, 03, 85, see th	1-15			
٨	US 6,040,333 A (SHERRY D.) 21, 03.00, see the wi	hole document, (Family; none)	1-15		
A	Plorelli, G. et al., 'Estrogen synthesia in human colo Biochem. Mol. Biol., 1999, 71(5-6), 223-230,	n cancer epithelial cells", In; J. Steroid	1-15		
]		
	}		1		
_	L				
Purther documents are listed in the continuation of Box C. X See putent family tunex.					
* Special categories of cland documents: "T" later document published after the international filling data or prior "A" document defining the general state of the art which is sot considered data and not in conflict with the application but nices to under					
to be of p	to be of particular relevance the principle or theory underlying the invention				
filing date		considered navel or cause: be consider			
rited to a	stablish the publication ciate of citation or after	emp when the document is taken alone "Y" document of particular relevance; the ch			
speeta, re document	Person (4s specified) t referring to an oral discionure, uso, exhibition or other	combined with one or more other such (locuments, ruch combination		
means "P" documes	t published prior to the international filling data but futer	being obvious to a person skilled in the a "&" document member of the same patent fan	rt		
	elority date claimed				
	tual completion of the international search	Date of mailing of the international search	тороп		
	7 JUNB 2001 (27.06.2001)	29 JUNE 2001 (29.06.2001)			
	illing address of the ISA/KR	Authorized officer	ALCON A		
Covernment Metropolisan	loutes) Property Office Complex-Daejnon, Dunson-dong, Sco-gu, Daejcon : City 302-701, Republic of Korea	LEH, Yu Hyung			
	82-43-472-7140	Telephone No. 82-42-481-5603	A 13 A		
	(210 (second sheat) (July (008)				

INTERNATIONAL SEARCH REPORT Information on patent facily members			International application No. PCT/KR01/00368	
Patent document cled in search report	Publication date	Patent family member(a)	Publication date	
WO 95/03293 A	02. 02. 95	AU 7236794 A CA 2167597 A CN 1129445 A EP 710234 A HU 68558 A	20, 02, 95 02, 02, 95 21, 08, 96 08, 05, 96 28, 06, 95	
IP 60-048924 A	16. 03. 85	DE 3430799 A HP 135172 A IT 1179067 A	14, 03, 85 27, 03, 85 16, 09, 87	

フロントページの続き

(81)指定国 AP(GH,GM,KE,LS,MW,MZ,SD,SL,SZ,TZ,UG,ZW),EA(AM,AZ,BY,KG,KZ,MD,RU,TJ,TM),EP(AT,BE,CH,CY,DE,DK,ES,FI,FR,GB,GR,IE,IT,LU,MC,NL,PT,SE,TR),OA(BF,BJ,CF,CG,CI,CM,GA,GN,GW,ML,MR,NE,SN,TD,TG),AE,AG,AL,AM,AT,AU,AZ,BA,BB,BG,BR,BY,BZ,CA,CH,CN,CR,CU,CZ,DE,DK,DM,DZ,EE,ES,FI,GB,GD,GE,GH,GM,HR,HU,ID,IL,IN,IS,JP,KE,KG,KP,KR,KZ,LC,LK,LR,LS,LT,LU,LV,MA,MD,MG,MK,MN,MW,MX,MZ,NO,NZ,PL,PT,RO,RU,SD,SE,SG,SI,SK,SL,TJ,TM,TR,TT,TZ,UA,UG,US,UZ,VN,YU,ZA,ZW

(72)発明者 河 恵景

大韓民国 ソウル特別市 道峰区 道峰1洞 ソウルガーデンアパート1-408

(72)発明者 宋 啓用

大韓民国 ソウル特別市 瑞草区 方背洞 922-6

Fターム(参考) 4CO57 BBO2 BBO3 DD01 KKO8

4CO62 EE63

4CO86 AAO1 AAO2 BAO8 EA11 MAO1 MAO4 MA16 MA23 MA28 MA31

MA35 MA37 MA43 MA52 MA66 NA14 ZA97